

特表平6-500233

第1部門第1区分

(43)公表日 平成6年(1994)1月13日

(51)Int.Cl. ⁴	識別記号	庁内整理番号	F I
C 1 2 N 15/13	Z N A		
A 0 1 K 67/027		9123-2B	
A 6 1 K 39/395	V	9284-4C	
		8931-4B	C 1 2 N 15/ 00
		9281-4B	5/ 00
			A
			B
審査請求 未請求 予備審査請求 有 (全 48 頁) 最終頁に続く			

(21)出願番号 特願平3-515142
 (86)(22)出願日 平成3年(1991)8月28日
 (85)国際文提出日 平成5年(1993)2月25日
 (86)国際出願番号 P C T / U S 9 1 / 0 6 1 8 5
 (87)国際公開番号 W O 9 2 / 0 3 9 1 8
 (87)国際公開日 平成4年(1992)3月19日
 (31)優先権主張番号 5 7 4 , 7 4 8
 (32)優先日 1990年8月29日
 (33)優先権主張国 米国 (U S)
 (31)優先権主張番号 5 7 5 , 9 6 2
 (32)優先日 1990年8月31日
 (33)優先権主張国 米国 (U S)

(71)出願人 ジェンファーム インターナショナル、インコーポレイティド
 アメリカ合衆国、カリフォルニア 94043、
 マウンテン ビュー、ガルシア アベニュー
 2375
 (72)発明者 ロンバーク、ニルス
 アメリカ合衆国、カリフォルニア 94111、
 サンフランシスコ、#1202、バッテリー
 ストリート 550
 (74)代理人 弁理士 宇井 正一 (外4名)

最終頁に続く

(54)【発明の名称】 異種抗体を産出することができるトランスジェニック非ヒト動物

(57)【要約】

本発明は、異種抗体、即ち非ヒト動物の種のゲノム中に通常は見つからない免疫グロブリン重鎖および軽鎖遺伝子によりコードされる抗体、を産生することができるトランスジェニック非ヒト動物に関する。本発明の一観点では、再配列されていない異種ヒト免疫グロブリン重鎖および軽鎖をコードするトランスジェンを非ヒト動物中に導入し、それによってヒト免疫グロブリン遺伝子によりコードされる抗体を産生することのできるトランスジェニック動物を形成せしめる。そのような異種ヒト抗体はB細胞中で産生され、該B細胞は、その後、例えば、不活化細胞系例えばミエローマとの融合によりまたは異種モノクローナル抗体を産生することのできる細胞系を不滅にする他の技術によってB細胞を処理することにより、不活化される。本発明は、そのようなトランスジェニック非ヒト動物を製造するための重鎖および軽鎖免疫グロブリントランスジェン、並びにトランスジェニック非ヒト動物中の内因性免疫グロブリン遺伝子座を破壊するための方法およびベクターにも関する。本発明は、トランスジェンの作製において使われる合成免疫グロブリン

可変領域遺伝子の調製方法、および再配列されたまたは再配列されていない異種軽鎖および重鎖免疫グロブリントランスジェンを含有する動物を使って異種抗体産生を誘導する方法も包含する。

請求の範囲

1. 少なくとも1つの可変領域セグメント、1つの多様性遺伝子セグメント、1つの連結遺伝子セグメントおよび1つの定常領域遺伝子セグメントをコードするDNAを含んで成る単離された免疫グロブリン重鎖トランスジェンであって、前記遺伝子セグメントの各々が同一種からまたは前記種の個体からの免疫グロブリン重鎖遺伝子セグメントに相当するDNAから誘導され、そして該セグメントが生体内で遺伝子再配列を受けて重鎖ポリペプチドをコードする再配列された遺伝子形成することができることを特徴とする、前記免疫グロブリン重鎖トランスジェン。

2. 前記トランスジェンの長さが、前記重鎖トランスジェン上に含まれる遺伝子セグメントの全部を含む対応するゲノムDNAの長さよりも短い、請求項1の免疫グロブリン重鎖トランスジェン。

3. 前記少なくとも1つの定常領域遺伝子セグメントが少なくとも2つの定常領域遺伝子セグメントを含んで成る、請求項1のトランスジェン。

4. 前記1つの定常領域遺伝子セグメントがμおよびδ定常領域遺伝子セグメントを含んで成る、請求項3のトランスジェン。

5. 前記少なくとも1つの定常領域遺伝子セグメントがγ定常領域遺伝子セグメントを含んで成る、請求項1のトランスジェン。

6. 前記少なくとも1つの可変遺伝子セグメントが、前記種または前記種の第一の機能性J近位可変領域遺伝子セグメントに相当するDNAを含んで成る、請求項1のトランスジェン。

7. 前記遺伝子セグメントの各々の相対位置が前記種のゲノム中の対応する遺伝子セグメントの相対位置と同じである、請求項1のトランスジェン。

ンスジェンを含有するトランスジェニック非ヒト動物。

17. 前記重鎖および前記軽鎖トランスジェンが再配列されている、請求項16のトランスジェニック非ヒト動物。

18. 前記重鎖および前記軽鎖トランスジェンが再配列されていない、請求項16のトランスジェニック非ヒト動物。

19. 前記重鎖トランスジェンと前記軽鎖トランスジェンのうちの一方が再配列されており、そして前記重鎖トランスジェンと前記軽鎖トランスジェンのうちの他方が再配列されていない、請求項16のトランスジェニック非ヒト動物。

20. 前記重鎖トランスジェンが再配列されておらずそして前記軽鎖トランスジェンが再配列されている、請求項19のトランスジェニック非ヒト動物。

21. 前記トランスジェンが前記動物のB細胞中で機能的に再配列される、請求項16のトランスジェニック非ヒト動物。

22. 前記B細胞が異種抗体を産生する、請求項21のトランスジェニック非ヒト動物。

23. 前記異種重鎖および軽鎖遺伝子がヒトである、請求項16のトランスジェニック非ヒト動物。

24. 前記非ヒト動物が霊長類である、請求項16のトランスジェニック非ヒト動物。

25. 免疫グロブリン重鎖トランスジェンおよび免疫グロブリン軽鎖トランスジェンを含有する非ヒト動物の少なくとも1つの細胞において異種抗体を産生することができるトランスジェニック非ヒト動物であって、前記重鎖トランスジェンは少なくとも1つの可変遺伝子セグメント、1つの多様性遺伝子セグメント、1つの連結遺伝子セグメントおよび1つの定常領域遺伝子セグメントをコードするDNAを含んで成り、そして前記免疫グロブリン重鎖トランスジェン

8. 前記種がヒトである、請求項1のトランスジェン。

9. 前記トランスジェンが再配列されておらず、そして非ヒトトランスジェニック動物のB細胞中に導入されると再配列を受けてV領域多様性を生じることができる、請求項1のトランスジェン。

10. 少なくとも1つの可変遺伝子セグメント、1つの連結遺伝子セグメントおよび1つの定常領域遺伝子セグメントをコードするDNAを含んで成る単離された免疫グロブリン重鎖トランスジェンであって、前記遺伝子セグメントの各々が同一種からまたは前記種の個体からの免疫グロブリン重鎖遺伝子セグメントに相当するゲノムDNAから誘導され、そして該セグメントが生体内で遺伝子再配列を受けて重鎖ポリペプチドをコードする再配列された遺伝子形成することができることを特徴とする、前記免疫グロブリン重鎖トランスジェン。

11. 前記トランスジェンの長さが、前記重鎖トランスジェン上に含まれる遺伝子セグメントの全部を含む対応するゲノムDNAの長さよりも短い、請求項9の免疫グロブリン重鎖トランスジェン。

12. 前記少なくとも1つの可変領域遺伝子セグメントが、前記種または前記種の第一の機能性J近位可変遺伝子セグメントに相当するDNAを含んで成る、請求項9のトランスジェン。

13. 前記遺伝子セグメントの各々の相対位置が前記種または前記種のゲノム中の対応する遺伝子セグメントの相対位置と同じである、請求項9のトランスジェン。

14. 前記種または個体がヒトである、請求項9のトランスジェン。

15. 前記トランスジェンが再配列されておらず、そして非ヒトトランスジェニック動物のB細胞中に導入されると再配列を受けてV領域多様性を生じることができる、請求項9のトランスジェン。

16. 動物の生殖細胞中に異種免疫グロブリン重鎖および軽鎖トラ

は少なくとも1つの可変遺伝子セグメント、1つの連結遺伝子セグメントおよび1つの定常領域遺伝子セグメントをコードするDNAを含んで成り、ここで前記重鎖および軽鎖トランスジェンの前記遺伝子セグメントの各々は単離された形態であるか、または前記非ヒト動物から成らない種または前記種の個体の免疫グロブリン重鎖および軽鎖遺伝子セグメントをコードするDNAに相当することを特徴とする、前記トランスジェニック非ヒト動物。

26. 前記トランスジェニック非ヒト動物が霊長類である、請求項25のトランスジェニック動物。

27. 前記トランスジェンがヒト抗体遺伝子セグメントをコードする、請求項25のトランスジェニック非ヒト動物。

28. 前記トランスジェニック動物の少なくとも1つの内因性免疫グロブリン遺伝子座が機能的に破壊されている、請求項25のトランスジェニック非ヒト動物。

29. 前記内因性遺伝子座の破壊が、重鎖または軽鎖免疫グロブリンをコードする内因性免疫グロブリン遺伝子セグメントを破壊することによって生じ、前記遺伝子セグメントが多様性、連結および定常遺伝子セグメントから成る群から選ばれた、請求項25のトランスジェニック非ヒト動物。

30. 前記内因性免疫グロブリン遺伝子セグメントが、前記重鎖および軽鎖免疫グロブリンをコードする連結領域遺伝子セグメントである、請求項29のトランスジェニック非ヒト動物。

31. 前記破壊が前記選ばれた遺伝子セグメントの實質的部の欠失によるものである、請求項29のトランスジェニック非ヒト動物。

32. 前記重鎖トランスジェンと前記軽鎖トランスジェンが再配列されていない、請求項25のトランスジェニック非ヒト動物。

33. 前記重鎖トランスジェンと前記軽鎖トランスジェンが再配列

されている。請求項25のトランスジェニック非ヒト動物。

34. 前記重鎖トランスジェンと前記軽鎖トランスジェンのうちの一方が再配列されており、そして前記重鎖トランスジェンと前記軽鎖トランスジェンのうちの他方が再配列されていない、請求項25のトランスジェニック非ヒト動物。

35. 前記重鎖トランスジェンが再配列されておらず、そして前記軽鎖トランスジェンが再配列されている、請求項34のトランスジェニック非ヒト動物。

36. トランスジェニック非ヒト動物から誘導された非ヒトB細胞であって、異種抗体を産生することができる非ヒトB細胞。

37. 前記B細胞が、遺伝的に再配列された異種免疫グロブリン遺伝子トランスジェンと遺伝的に再配列された異種免疫グロブリンとを含有する、請求項36の非ヒトB細胞。

38. 前記遺伝的に再配列された重鎖および軽鎖免疫グロブリン遺伝子トランスジェンの各々がヒト起源のものである、請求項37の非ヒトB細胞。

39. 前記B細胞が異種抗体を産生しない、請求項36の非ヒトB細胞。

40. トランスジェニック非ヒト動物から誘導された非ヒトB細胞に融合したミエロマ細胞を含んで成るハイブリドマであって、前記B細胞によって異種であるモノクローナル抗体を産生することができる前記ハイブリドマ。

41. 前記非ヒトB細胞から誘導された前記ハイブリドマのゲノム物質が、遺伝的に再配列された重鎖免疫グロブリン遺伝子トランスジェンと遺伝的に再配列された軽鎖免疫グロブリン遺伝子トランスジェンとを含有し、前記遺伝的に再配列されたトランスジェンの各々が前記B細胞によって異種である、請求項40のハイブリドマ。

る、請求項46の方法。

51. 前記遺伝的破壊が定常領域遺伝子セグメントの破壊である、請求項46の方法。

52. 前記遺伝子セグメントが、 μ 重鎖定常領域遺伝子セグメント、 κ 軽鎖定常領域遺伝子セグメントおよび遺伝的に破壊定常領域遺伝子セグメント群から成る群から選ばれることを特徴とする、請求項51の方法。

53. 少なくとも1つの再配列された異種免疫グロブリン重鎖トランスジェンと少なくとも1つの再配列された異種免疫グロブリン軽鎖トランスジェンとを含有する少なくとも1つのB細胞を有するトランスジェニック非ヒト動物中での異種抗体の産生方法であって、ここで前記抗体は抗原を結合することができる。

前記トランスジェニック動物を前記抗原と接触させて前記異種抗体の産生を誘導する段階を含んで成る方法。

54. 前記接触が前記トランスジェンの少なくとも1つの体細胞突然変異を引き起こす、請求項53の方法。

55. 前記異種抗体を産生するB細胞の少なくとも1つを不活化して前記異種抗体に結合するモノクローナル抗体の源を提供する段階を更に含んで成る、請求項53の方法。

56. 前記不活化がハイブリドマを形成させるための前記B細胞とミエロマ細胞との融合による、請求項55の方法。

57. 請求項55の方法に従って産生されるモノクローナル抗体。

58. 前記重鎖および軽鎖トランスジェンがヒト免疫グロブリン遺伝子セグメントを含んで成り、そして前記抗体がヒト抗体である、請求項57の方法。

59. 少なくとも1つの再配列された異種免疫グロブリン重鎖トランスジェンと少なくとも1つの再配列された異種免疫グロブリン軽

鎖トランスジェンがヒト起源のものである、請求項41のハイブリドマ。

43. 前記モノクローナル抗体がヒト抗体である、請求項40のハイブリドマ。

44. 前記B細胞が腫瘍細胞のものである、請求項40のハイブリドマ。

45. 前記ミエロマ細胞がマウス起源のものである、請求項40のハイブリドマ。

46. 非ヒト動物の少なくとも1つの内因性免疫グロブリン遺伝子座が遺伝的に破壊されているトランスジェニック非ヒト動物の製造方法であって、

非ヒト動物の少なくとも1つの胎児性幹細胞を、内因性重鎖または軽鎖免疫グロブリンをコードする遺伝子セグメントのファミリーの遺伝的破壊を導くトランスジェンと接触せしめ、ここで前記遺伝子セグメントのファミリーは、遺伝的な内因性の多様性、連結および定常遺伝子セグメントファミリーから成る群から選ばれ、そして

前記トランスジェンが遺伝的破壊により前記非ヒト動物のゲノム中に組み込まれている少なくとも1つの胎児性幹細胞を選択する、段階を含んで成る方法。

47. 前記トランスジェンがポリタイプ-ネガティブ選択ベクターを含んで成る、請求項46の方法。

48. 前記遺伝的破壊が前記遺伝子セグメントファミリーの全部または一部の欠失を含んで成る、請求項46の方法。

49. 前記欠失が連続遺伝子セグメントのファミリーの欠失である、請求項46の方法。

50. 前記遺伝的破壊が転写または翻訳的配列の導入を含んで成

るトランスジェンとを含有する少なくとも1つのB細胞を有するトランスジェニック非ヒト動物中での第一異種抗体の産生方法であって、ここで前記第一異種抗体は第一抗原を結合することができ、そして前記重鎖および軽鎖トランスジェンは既知の第二抗原に結合して体細胞突然変異を受けて第二異種抗体を産生することができ、前記方法が、次の段階：

前記トランスジェニック動物を少なくとも前記第一抗原と接触せしめて前記重鎖または軽鎖トランスジェンの少なくとも1つの体細胞突然変異を誘導し、前記第一異種抗体を産生することのできるB細胞を産生する

を含んで成ることを特徴とする方法。

50. 前記接触が、前記第一抗原と前記第二既知抗原とを連続または同時接触せしめて前記第一および前記第二異種抗体をそれぞれ産生することのできる第一および第二B細胞を産生することを含んで成る、請求項50の方法。

51. 前記第一異種抗体を産生する前記B細胞の少なくとも1つを不活化して前記第一異種抗体に結合するモノクローナル抗体の源を提供する段階を更に含んで成る、請求項50の方法。

52. 前記不活化がハイブリドマを形成させるための前記B細胞とミエロマ細胞との融合による、請求項51の方法。

53. 請求項51の方法に従って産生されるモノクローナル抗体。

54. 前記再配列された重鎖および軽鎖トランスジェンがヒト免疫グロブリン遺伝子セグメントを含んで成り、そして前記抗体がヒト抗体である、請求項53の方法。

55. 合成免疫グロブリンVセグメントレパートリーの作成方法であって、次の段階：

(a) 免疫グロブリンVセグメント3'末端の遺伝子を作成し、ここで前

記VセグメントDNAの各々は免疫グロブリンVセグメントをコードし、そして第一制限エンドヌクレアーゼの第一認識部位を各末端に含有しており、そして

(a)前記免疫グロブリンVセグメントDNAの集団を鎖状に連結して合成免疫グロブリンVセグメントレパートリーを形成せしめるを含んで成る方法。

66. 前記VセグメントDNAの集団がゲノムDNAから誘導され、そして前記作製がP1およびP2プライマーを使ったPCR増幅によるものであり、ここで前記P1プライマーは、5'から3'方向において、前記両認識部位および前記ゲノムDNA中の多数の免疫グロブリンVセグメントのC末端部分の一方の側にハイブリダイズすることのできる配列をコードするプライマーの混合物を含んで成り、そして前記P2プライマーは、5'から3'方向において、前記両認識部位および前記ゲノムDNA中の前記多数の免疫グロブリンVセグメントのN末端部分の相補鎖にハイブリダイズすることのできる配列をコードするプライマーの混合物を含んで成る、請求項65の方法。

67. 前記免疫グロブリンVセグメントDNAの集団がB細胞mRNAから誘導され、そして前記作製が次の段階:

(i) 5'から3'方向において、前記両認識部位および前記mRNAが転写されるゲノムDNA中の多数の免疫グロブリンVセグメントのC末端部分のコード鎖にハイブリダイズすることのできる配列をコードするプライマーの混合物を含んで成るプライマー-P1を用いて、前記mRNAからの一本鎖cDNAの合成を開始し;

(ii) 5'から3'方向において、前記両認識部位および前記ゲノムDNA中の前記多数の免疫グロブリンVセグメントのN末端部分のアンチセンス鎖にハイブリダイズすることのできる配列をコードするプライマーの混合物を含んで成るプライマー-P2を用いて、前記

請求項71の方法。

73. 請求項65の方法に従って作製される合成Vセグメントレパートリー。

74. 発現可能なVセグメントの調製方法であって、次の段階:

(a)Vセグメントの第二エクソンをコードし且つその各末端に第一制限エンドヌクレアーゼの第一認識部位を含有する少なくとも1つのVセグメントDNAを作製し;そして

(b)前記VセグメントDNAを発現ベクター中に連結せしめ、ここで前記発現ベクターは、免疫グロブリンプロモーター、免疫グロブリン分泌シグナル配列、前記ベクターを第二制限エンドヌクレアーゼで開裂させると前記VセグメントDNAを連結することができる第二制限エンドヌクレアーゼの第二認識部位および組換え配列を順に含んで成る

を含んで成る方法。

75. 複数のDNA断片から形成される免疫グロブリン(Ig)重鎖小遺伝子座トランスジェン構成物であって、該構成物はヒトIgタンパク質のヒト可変(V)領域、多様性(D)領域、連結(J)領域および定常(C)領域をコードするDNA配列を含んで成り、前記配列は転写調節配列に作用可能に連結されておりそして生体内で遺伝子再配列を受けるとヒト重鎖ポリペプチドをコードする再配列された遺伝子を生じることができ、ここで該DNA断片の少なくとも3つの各々が

V領域配列、

D領域配列、

Jおよび定常領域配列、

DおよびJおよび定常領域配列、または

1つの定常領域配列

一本鎖cDNAから二本鎖cDNAの合成を開始する

を含んで成る、請求項65の方法。

68. 前記免疫グロブリンVセグメントDNAの各々が、前記VセグメントDNAの一方の末端に第一の両認識部位を含有しそして前記VセグメントDNAの他方の末端に第二の異なる両認識部位を含有し、そして前記方法が前記二本鎖cDNAをP3およびP4プライマーを用いて増幅せしめる段階を更に含んで成り、ここで前記P3プライマーは前記第一の両認識部位をコードするDNAを含んで成り、そして前記P4プライマーは前記第二の両認識部位をコードするDNAを含んで成る、請求項67の方法。

69. 前記免疫グロブリンVセグメントが、第一のシグナル配列エクソンおよびゲノムDNAによりコードされる複数の免疫グロブリンVセグメントの第二エクソンをコードするDNAを含んで成る、請求項65の方法。

70. 前記免疫グロブリンVセグメントDNAの集団が、ゲノムDNAによりコードされる複数の免疫グロブリンVセグメントの第二エクソンをコードするDNAを含んで成る、請求項65の方法。

71. 前記集団の各メンバーを発現ベクター中に連結せしめることにより、第二制限エンドヌクレアーゼの第二認識部位、免疫グロブリンプロモーター、免疫グロブリン分泌シグナル配列、第三制限エンドヌクレアーゼの第三認識部位、組換えシグナル配列および第四制限エンドヌクレアーゼの第四認識部位を用いて含んで成る発現カセットを形成せしめ、前記連結は前記第三認識部位中であって前記第二認識部位と前記第四認識部位との間に前記発現カセットを形成する、請求項70の方法。

72. 前記連結が、前記発現ベクターを前記第二および第四制限エンドヌクレアーゼで消化することによる発現カセットの連結である、

を含んで成り、

前記Igタンパク質コード配列の全部がヒト遺伝子配列と実質的に相同である、前記小遺伝子座トランスジェン構成物。

76. 前記小遺伝子座トランスジェン構成物が長さ約75 kbである、請求項75の小遺伝子座トランスジェン構成物。

77. 前記定常領域遺伝子配列が2つの異なる免疫グロブリンイソタイプをコードする、請求項75の小遺伝子座トランスジェン構成物。

78. 前記定常領域遺伝子配列がスイッチ組換えを受けることができ、請求項77の小遺伝子座トランスジェン構成物。

79. 前記イソタイプが μ および γ である、請求項77の小遺伝子座トランスジェン構成物。

80. 前記定常領域遺伝子配列が重鎖 γ イソタイプをコードする、請求項75の小遺伝子座トランスジェン構成物。

81. 前記Igコード配列が単一鎖からのものである、請求項75の小遺伝子座トランスジェン構成物。

82. 前記定常領域配列が第二定常領域の5'に μ 定常領域を含んで成る、請求項75のIg小遺伝子座トランスジェン構成物。

83. 前記構成物が、 μ 定常領域の5'にスイッチ供与体領域、および μ 定常領域と第二定常領域との間にスイッチ受容体領域を更に含んで成り、前記スイッチ領域が生体内でスイッチングを行うために作用可能に連結されている、請求項82のIg小遺伝子座トランスジェン構成物。

84. 前記スイッチ供与体領域がヒト μ スイッチ領域である、請求項83のIg小遺伝子座トランスジェン構成物。

85. 前記スイッチ受容体領域がヒト γ 、スイッチ領域である、請求項83のIg小遺伝子座トランスジェン構成物。

86. 前記第二定常領域が γ 、定常領域である、請求項83のIg小

伝子座トランスジェン構成物。

87. 複数のDNA断片から形成される免疫グロブリン(Ig)軽鎖小伝子座トランスジェン構成物であって、該構成物はヒトIgタンパク質のヒト可変(V)領域、連結(J)領域および定常(C)領域をコードするDNA配列を含んで成り、前記配列は転写調節配列に作用可能に連結されておりそして生体内で前記再配列を受けるとヒト軽鎖ポリペプチドをコードする再配列された遺伝子を生じることができ、ここで該DNA断片の少なくとも3つの各々が

V領域配列、

Jおよび定常領域配列、または

定常領域配列

を含んで成り、

前記Igタンパク質コード配列の全部がヒト遺伝子配列と実質的に相同である、前記小伝子座トランスジェン構成物。

88. 前記遺伝子配列が単一単位からのものである、請求項87の小伝子座トランスジェン構成物。

89. 前記小伝子座トランスジェン構成物が約50 kb から成る、請求項87の小伝子座トランスジェン構成物。

90. 前記1つの可変遺伝子が連結遺伝子配列に作用可能に連結されている、請求項87の小伝子座トランスジェン構成物。

91. 前記各領域の相対位置が生細胞内遺伝子中の対応領域の相対位置と同じである、請求項87の小伝子座トランスジェン構成物。

92. 免疫グロブリン遺伝子挿入断片を含有する酵母人工染色体(YAC)であって、前記挿入断片は、生体内で再配列を受けて再配列された遺伝子形成することができる免疫グロブリン可変遺伝子配列、連結遺伝子配列および定常領域配列を含んで成り、ここで前記

中に導入し、それによって前記マクロチド断片が相同組換えによってゲノム中に組み込まれることにより前記内因性遺伝子を破壊することを含んで成る方法。

103. 前記DNA断片を前記ゲノム中に導入する段階が、胎児性幹細胞の形質転換によって行われる、請求項102の方法。

104. 前記破壊が連結遺伝子セグメントの欠失を含んで成る、請求項102の方法。

105. 前記破壊がエンハンサーのまたは定常領域の欠失を含んで成る、請求項102の方法。

106. 請求項102の方法により製造される非ヒト哺乳動物。

107. V領域配列がVH251を含んで成る、請求項75または87の単離された免疫グロブリン軽鎖小伝子座トランスジェン構成物。

108. 再配列されたヒト免疫グロブリンを産生することができ且つ異種マクロチド配列挿入断片を含む内因性免疫グロブリン遺伝子を有することができるトランスジェニック非ヒト哺乳動物。

109. 前記異種マクロチド配列が内因性免疫グロブリンポリペプチドの発現を減少させる、請求項108の哺乳動物。

110. 前記異種マクロチド配列が内因性重鎖ポリペプチドの発現を減少させる、請求項108の哺乳動物。

111. 前記異種マクロチド配列が内因性軽鎖ポリペプチドの発現を減少させる、請求項108の哺乳動物。

112. 前記軽鎖ポリペプチドが κ または λ である、請求項111の哺乳動物。

113. 前記異種マクロチド配列が転写または翻訳終結配列を導入する、請求項108の哺乳動物。

114. 前記哺乳動物がマウスである、請求項108の哺乳動物。

115. 前記免疫グロブリンが、可変遺伝子セグメント、連結遺伝

子座トランスジェンポリペプチドをコードする、前記YAC。

93. 前記染色体が多能性遺伝子配列を更に含んで成る、請求項92のYAC。

94. 前記染色体が、生体内でインタイプスイッチングを受けるように作用可能に連結されているスイッチ供与体領域およびスイッチ受容体領域を更に含んで成る、請求項92のYAC。

95. 前記遺伝子配列が同一個体からのものである、請求項92のYAC。

96. 前記挿入断片が約85 kb である、請求項92のYAC。

97. 前記挿入断片に作用可能に連結された転写調節配列を更に含んで成る、請求項92のYAC。

98. トランスジェニック非ヒト動物中での変更ゲノムの作成方法であって、

重鎖配列を有する2つの酵母人工染色体を融合し、ここで前記染色体は一緒になって機能的免疫グロブリン遺伝子座をコードし；そして

酵母人工染色体を哺乳動物のゲノム中に挿入する

ことを含んで成る方法。

99. 前記酵母人工染色体がポリアミンを用いて融合される、請求項98の方法。

100. 前記挿入段階がトランスフェクションまたはリポフェクションにより行われる、請求項98の方法。

101. 前記酵母人工染色体がゲノム中に組み込まれる、請求項98の方法。

102. 非ヒト哺乳動物中の内因性免疫グロブリン遺伝子を不活性化する方法であって、前記内因性免疫グロブリン遺伝子に相同であるマクロチド配列を含んで成るDNA断片を前記哺乳動物のゲノム

子セグメントおよび定常領域遺伝子セグメントを有する免疫グロブリン小伝子座トランスジェン構成物から発現される、請求項108の哺乳動物。

116. 前記小伝子座トランスジェン構成物が重鎖遺伝子である、請求項115の哺乳動物。

117. 再配列された免疫グロブリントランスジェン構成物を含んで成る、請求項108の哺乳動物。

118. 前記再配列されたトランスジェン構成物が κ 領域をコードする、請求項117の哺乳動物。

119. 前記再配列されたトランスジェン構成物が重鎖をコードする、請求項117の哺乳動物。

120. トランスジェニック非ヒト哺乳動物から免疫グロブリンを産生せしめる方法であって、ここで前記哺乳動物は特定の抗原を認識する再配列された免疫グロブリントランスジェン構成物を有し、トランスジェニック哺乳動物を前記特定の抗原で免疫処置し；そして

前記特定の抗原を融合する免疫グロブリンを産生するトランスジェニック哺乳動物からのB細胞についてスクリーニングする

ことを含んで成る方法。

121. スクリーニングの段階が前記トランスジェニック哺乳動物から単離されたB細胞を不死化することを含む、請求項120の方法。

122. 請求項121の方法に従って製造された不死化された細胞であって、選択されたB細胞をミエロマ細胞と融合することによって形成されたハイブリドーマである前記細胞。

123. 請求項120のハイブリドーマにより産生されるモノクローナル抗体。

124. 次の段階：

スクリーニング段階前にトランスジェニック動物を第二抗原で免疫処置し；そして

前記第二抗原を結合する免疫グロブリンを産生するB細胞についてスクリーニングする

を更に含んで成る、請求項120の方法。

125. 前記抗原のうちの1つがヒト免疫グロブリンである、請求項120の方法。

126. 前記マウスがT細胞レセプタートランスジェンを含んで成り、そして前記抗原のうちの1つがヒトT細胞レセプターである、請求項120の方法。

127. トランスジェニックマウスであって、

(i) 可変遺伝子配列、多様性遺伝子配列、連結遺伝子配列、並びにスイッチ供与体配列およびスイッチ受容体配列に作用可能に連結された2つの定常領域配列を含んで成る重鎖ヒトトランスジェン；

(ii) 可変遺伝子配列、連結遺伝子配列および定常遺伝子配列を含んで成る軽鎖トランスジェン；および

(iii) 各トランスジェンに作用可能に連結された転写調節配列を含んで成るゲノムを有し、ここで前記可変遺伝子配列および調節配列は生体内において発生的に制御される多様性の発現を行って多数のヒト免疫グロブリンを形成する、前記トランスジェニックマウス。

128. 血清1μあたり約1μgのヒト免疫グロブリンを産生する、請求項127のトランスジェニックマウス。

129. ヒト免疫グロブリンの約10%より多くがIgGである、請求項127のトランスジェニックマウス。

130. ヒト免疫グロブリンが予め選択された抗原に対して約 10^{-7} M $^{-1}$ より大きい親和性を示す、請求項127のトランスジェニックマウス。

140. リンパ系細胞サブセットと特異的に反応するヒト免疫グロブリン。

141. 前記サブセットがヒトT細胞サブセットである、請求項140のヒト免疫グロブリン。

142. 前記サブセットが自己反応性T細胞である、請求項141のヒト免疫グロブリン。

143. 免疫グロブリンDNA断片のクローニングにおいて有用なプラスミドベクターであって、

(i) 複製開始点；

(ii) コピー調節配列；

(iii) 稀少な制限酵素部位により誘導されたクローニング部位；

(iv) プラスミド由来のプロモーターの上流で且つクローニング部位の下流に置かれ、それによってプロモーターのところで始まる転写がクローニング部位の上流で終結する、転写ターミネーターを含んで成るベクター。

144. 前記稀少な制限酵素部位が Not I、Sfi I および Pac I から選ばれる、請求項143に記載のベクター。

145. pGP1b、pGP1c、pGP1d、pGP1f および pGPc から成る群から選ばれる、請求項143に記載のベクター。

146. 請求項16、25、108、127または137のトランスジェニックマウス内で発現したB細胞から単離された、再配列されたヒトVDJ遺伝子断片から本質的に成る組成物。

147. トランスジェニック動物からのヒト免疫グロブリンの産生方法であって、前記動物はヒト重鎖および軽鎖免疫グロブリントランスジェンの生細胞型コピーを含んで成るゲノムを有し、前記動物を抗原で免疫処置し；そして

前記抗原を結合する免疫グロブリンを産生する動物からのB細胞

131. 外来抗原に対して免疫処置されると免疫応答を開始し、前記免疫応答が、該抗原により免疫処置された非トランスジェニックマウスの内因性免疫グロブリンにより結合される抗原の少なくとも約10%に結合することができるヒト免疫グロブリンを産生することを含んで成る、請求項127のトランスジェニックマウス。

132. 約1000種より多い異なるヒト免疫グロブリンを産生することができる、請求項131のトランスジェニックマウス。

133. 約1000種より多い異なるヒトIgG免疫グロブリンを産生することができる、請求項131のトランスジェニックマウス。

134. ヒト免疫グロブリンの産生方法であって、抗原により免疫処置された請求項131のトランスジェニックマウスからのB細胞を不活化し；そして前記抗原と反応性の免疫グロブリンを分泌する選択された不活化B細胞を増殖させることを含んで成る方法。

135. 請求項134に従って産生されるヒト免疫グロブリン(Ig)であって、ヒト免疫グロブリンと生体金属しているヒトタンパク質に關して単離されている前記ヒト免疫グロブリン。

136. 10^{-7} M $^{-1}$ より大きい抗原親和性を有する、請求項135のヒト免疫グロブリン。

137. ヒト免疫グロブリン重鎖小遺伝子座トランスジェンを含んで成るゲノムを有するトランスジェニックマウスであって、前記トランスジェンがマウス中で再配列およびスイッチすることができ、それによって2以上の再配列されたヒト重鎖イソタイプが生産されるトランスジェニックマウス。

138. 前記イソタイプがμおよびγである、請求項137のトランスジェニックマウス。

139. 請求項137のマウスにより産生される単離されたヒトモノクローナル抗体。

胞についてスクリーニングする

ことを含んで成る方法。

148. 前記重鎖トランスジェンが生細胞において再配列される、請求項147の方法。

149. 前記重鎖トランスジェンが前記動物の生細胞において再配列されない、請求項148の方法。

150. 請求項40、53、59、120または147の方法に従って産生される単離されたヒト免疫グロブリン。

異種抗体を産生することができる
トランスジェニック非ヒト動物

技術分野

本発明は、異種抗体を産生することができるトランスジェニック非ヒト動物、そのようなトランスジェニック動物を産生するのに使うトランスジェン(Transgene)、異種抗体を産生することのできる不活化B細胞、内因性免疫グロブリン遺伝子座を破壊するための方法およびベクター、合成免疫グロブリン可変領域遺伝子セグメントレパトリーの作成方法、並びに異種抗体産生を誘導する方法に関する。

発明の背景

ヒトにおけるモノクローナル抗体の体内適用の関心に関連する主な障害の1つは、非ヒト免疫グロブリンの本質的免疫原性である。患者は通常免疫グロブリン配列に対して抗体を産生することにより、免疫原モノクローナル抗体の治療用量に匹敵する。それらのヒトマウス抗体(HAMA)は治療抗体を中和し、急性毒性を引き起こし得る。HAMA応答は免疫不全患者ではあまり適当でない。従って、本質的免疫原性は、患者の免疫応答の一次的弱体化を必要とする移植拒絶反応の治療への免疫原モノクローナル抗体の使用を妨害している。免疫原抗体は、免疫不全症を含む他のリンパ腫を治療するためにも有用なことがある。しかしながら、免疫不全患者でさえも、安全性や有効性の低下を引き起こすHAMA応答を開始し得る。

モノクローナル抗体を作成するための現在の技術は、動物(通常

はラットまたはマウス)を抗原に予感作するか、または抗原で感作せしめることを伴う。この予感作は、抗原に対して高親和性を有する免疫グロブリン分子を分泌する脾性B細胞の形成をもたらす。感作動物の脾細胞を伐いでミエロマ細胞と融合せしめ、不死の抗体分泌性ハイブリドマ細胞を形成せしめる。個々のハイブリドマクローンをスクリーニングして、特定抗原に対して向けられた免疫グロブリンを産生する細胞を同定する。

個々の抗体遺伝子の遺伝子工学は既に提案されている。2つの遺伝子工学アプローチが報告されている:キメラ抗体および恒性決定領域(CDR)移植。最も単純なアプローチであるキメラ抗体は、抗体分子の可変部分と定常部分が別々のエクソン上にコードされるという事実を利用する。再配列されたマウス抗体遺伝子の可変領域エクソンをヒト定常領域エクソンと単純に融合せしめることにより、ハイブリッド抗体遺伝子を得ることができる(Morrison, S.L.ら(1984), *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 81, 6851-6855)。このアプローチの主な問題点は、高度に免疫原性のマウスFc領域は排除されるけれども、残りのマウスFab配列がまだ免疫原性であることである(Bruggermanら(1988), *J. Exp. Med.*, 170, 2153-2157)。CDR移植アプローチは、コンピュータモデルを使って完全に人工的な抗体を作成する。該抗体の中の唯一のマウス配列は抗原結合に関与するものである(Riechmann, L.ら(1988), *Nature*, 332, 323-327)。それらの各アプローチは、着目の抗原に対して向けられた免疫原モノクローナル抗体の事前の特許付けを必要とし、同者とも感作された抗体を高レベルで産生するトランスフェクトされた安定な細胞系の作成を必要とする。

ヒト抗体の産生のための別のアプローチは、免疫グロブリンcDNA配列を含む細胞免疫ライブラリーの作成を伴う提案である(Orlandi

ら(1989), *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 86, 3833-3837 および Huseら(1989), *Science*, 246, 1275-1281)。この技術は、報告によれば、マウスcDNA配列由来の抗体断片を作成するためにのみ使われている。

多数の実験は、Ig遺伝子再配列に必要な特異的DNA配列を決定するためのトランスフェクトされた細胞系の使用を報告している(Lewis および Gellert (1989), *Cell*, 59, 585-588)。そのような報告は推定上の配列を同定し、そして再配列に使う塩基置換へのそれらの配列の近づくやすさ(accessibility)が転写により変更されるとは論じている(Yaacopoulos および Alt (1985), *Cell*, 40, 271-281)。V(D)J結合のための配列は、報告によれば、高度に保存されたほぼ回文式のヘプタマーと、12または23 bp のいずれかのスペーサーにより隔てられたあまり保存されていない高A/Tナノマーである(Yonegawa(1983), *Nature*, 302, 575-581; Hesseら(1989), *Genes in Dev.*, 3, 1053-1061)。効率的な転換は、伝えられるところによれば、異なる長さのスペーサー領域を有する組織シグナル配列を含む部位の間のみ起こる。

個々の形質の免疫グロブリン遺伝子を含むトランスジェニックマウスの製造も報告されている。再配列されたマウス免疫グロブリン重鎖または軽鎖遺伝子がトランスジェニックマウスの作製に使われている。そのようなトランスジェンは、報告によれば、内因性Ig遺伝子の再配列を誘導することができる。例えばBeaverら(1985), *Cell*, 42, 117-127; Ileslasら(1987), *Nature*, 326, 482-484; Storbら(1985), *Banbury Reports*, 20, 197-207; Neubergerら(1989), *Nature*, 338, 350-352; Hagmanら(1989), *J. Exp. Med.*, 169, 1911-1929; 並びにStorbら(1989), *Immunoglobulin Genes*, Academic Press, T. Honjo, F.W. AltおよびT.H. Rabbitts 編。

303-326 頁を参照のこと。加えて、 μ または λ 1定常領域を含む遺伝的に再配列されたヒトIg遺伝子がトランスジェニックマウス中で発見されている。Yamamuraら(1986), *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 83, 2152-2156; Nussenzweigら(1987), *Science*, 236, 816-818を参照のこと。 μ 再配列重鎖遺伝子の場合、内因性免疫グロブリン遺伝子座の対立遺伝子排除が報告されている。

しかしながら、対立遺伝子排除は、全てのトランスジェニックB細胞において常に起こるものではない。例えばRathら(1989), *J. Immunol.*, 143, 2074-2080(再配列された μ 遺伝子排除後); Manzら(1988), *J. Exp. Med.*, 168, 1363-1381(組織エクソンを欠くトランスジェンは内因性遺伝子の再配列を防止しなかった); Ritchieら(1984), *Nature*, 312, 517-520; Storbら(1986), *J. Immunol. Rev.*, 89, 85-102(安定な重鎖/軽鎖複合体を形成することのできる再配列された κ トランスジェンを発現するトランスジェニックマウスは、B細胞中で内因性 κ 遺伝子のみを再配列し、内因性重鎖遺伝子を正しく再配列することができない); およびManzら(1988), *J. Exp. Med.*, 168, 1363-1381(重鎖と結合できない重鎖をコードする κ 遺伝子を含むトランスジェニックマウスは、低レベルの対立遺伝子排除のみを伴う)を参照のこと。Nussenzweigら(1988), *Nature*, 336, 446-450; Durdikら(1989), *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 86, 2346-2350; およびShimizuら(1986), *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 83, 8020-8023も参照のこと。

高度免疫化トランスジェニックマウス中での15 kb マウス κ 遺伝子排除物(O'Brienら(1987), *Nature*, 328, 405-409; Storb(1989), *Immunoglobulin Genes*, Academic Press, T. Honjo, F.W. Alt およびT.H. Rabbitts 編, 303-326 頁) および μ 重鎖トランスジェンの可変部分(Durdikら(1989), *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*,

86, 2346-2350) における体細胞突然変異も報告されている。

is重伝子再配列は、細胞培養細胞において研究されているが、トランスジェニックマウスでは詳しく研究されていない。マウス中に導入された再配列試験産物を記載している少数の報告が発表されているに過ぎない (Buchini ら (1987), *Nature*, 326, 409-411 (再配列されていないニトリトランスジェン); Goodhart ら (1987), *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 84, 4229-4233 (再配列されていないウサギis重伝子); および Bruggemann ら (1989), *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 86, 6709-6713 (ハイブリッドマウス-ヒト重伝子))。しかしながら、そのような実験の結果は定量的であり、場合によって、トランスジェンの不完全なまたは最小の再配列を生じることがある。

上記に基づくと、ヒト以外の種から誘導された異種モノクローナル抗体、例えばヒト起源の抗体に対する要求が存在することは明らかである。よって、モノクローナル抗体を調製する特定の種において意図的に利用することができるモノクローナル抗体の種を提供することが本発明の目的である。

上記目的に従って、異種抗体、例えばヒト抗体、を産生することができるトランスジェニック非ヒト動物が提供される。

更に、異種抗体を産生することができるそのようなトランスジェニック動物からのB細胞であって、特定抗原に特異的なモノクローナル抗体の種を提供するために不活化されている前駆B細胞を提供することが本発明の目的である。

この上記目的に従って、そのような異種モノクローナル抗体を産生することができるハイブリドーマ細胞を提供することが本発明の更なる目的である。

更にまた、上述の非ヒトトランスジェニック動物の製造に有用な

本発明のトランスジェンは、少なくとも1つの可変遺伝子セグメント、1つの連結遺伝子セグメントおよび1つの定常領域遺伝子セグメントをコードするDNAを含んで成る重組トランスジェンを包含する。免疫グロブリン重組トランスジェンは、少なくとも1つの可変遺伝子セグメント、1つの連結遺伝子セグメントおよび1つの定常領域遺伝子セグメントをコードするDNAを含んで成る。重組および重組遺伝子セグメントをコードする遺伝子セグメントは、それらが誘導されるトランスジェニック非ヒト動物にとって異種であるか、またはトランスジェニック非ヒト動物から成らない種からの免疫グロブリン重組および重組遺伝子セグメントをコードするDNAに相当する。本発明の一点によれば、個々の遺伝子セグメントが再配列されておらず、即ち機能的な免疫グロブリン重組または重組をコードするように再配列されていないようなトランスジェンが作製される。そのような再配列されていないトランスジェンは、抗原に暴露すると、トランスジェニック非ヒト動物において該遺伝子セグメントの置換（機能的再配列）および生成した再配列された免疫グロブリン重組および/または重組の体細胞突然変異を可能にする。

本発明の別の観点によれば、異種重組および重組免疫グロブリントランスジェンは、再配列された異種DNAの比較的大きな断片を含んで成る。そのような断片は、典型的には異種免疫グロブリン遺伝子座からのC、J（および重組の場合にはD）セグメントの實質的部分を含む。加えて、そのような断片は可変遺伝子セグメントの實質的部分も含んで成る。

別の態様では、HP LaserJet Series I (HP LaserJet Series I) PR Segments である。そのようなトランスジェン標本では、様々な調製配列、例えばプロモーター、エンハンサー、クラススイッチ領域、組織特異性シグナル等は、異種DNAから誘導された対応配列を含んで成る。ある

再配列されていないおよび再配列された異種免疫グロブリン重組および重組トランスジェンを提供することが本発明の目的である。

更にまた、トランスジェニック動物中の内因性免疫グロブリン遺伝子座を破壊する方法を提供することが本発明の目的である。

更にまた、上述のトランスジェニック非ヒト動物において異種抗体産生を誘導する方法を提供することが本発明の目的である。

本発明の更なる目的は、本発明の1または複数のトランスジェンを作製するために使われる免疫グロブリン可変領域遺伝子セグメントレパートリーを作製する方法を提供することである。

上記の参考文献は、単に本出願の公開日より前のそれらの開示のために提供される。本発明者が先行発明によってそのような開示より以前は通知がないと認めることと解釈してはならない。

発明の要約

上記目的に従って、本発明の一点では、トランスジェニック動物の生殖細胞（ジャームライン）中に再配列された、再配列されていない、または再配列されたものと再配列されていないものとの組み合わせ、異種免疫グロブリン重組および重組トランスジェンを含有する、トランスジェニック非ヒト動物が提供される。

異種重組および/または重組の再配列されていない免疫グロブリントランスジェンは、寄主非ヒト動物に導入されると、重組および重組免疫グロブリン遺伝子座を含有するトランスジェニック非ヒト動物、または一方もしくは他方のトランスジェンを含有する中間動物を生ぜしめる。そのような中間動物の生殖細胞中に組み込まれると、重組トランスジェンを含有するものと重組トランスジェンとの間で交叉が、重組と重組の両方の異種免疫グロブリントランスジェンを含有するトランスジェニック非ヒト動物をもたらす。

いは、そのような調製配列を、本発明に使われる非ヒト動物と同一のまたは関連の種からのトランスジェン中に組み込むことができる。例えば、トランスジェニックマウスに使うために、重組免疫グロブリンエンハンサー配列を有するトランスジェン中にヒト免疫グロブリン遺伝子セグメントを組み合わせることができる。

本発明の方法では、生殖細胞再配列されていない重組および重組免疫グロブリントランスジェン—即ちD細胞分化中にVDJ結合を受けるもの—を抗原と接触せしめ、二次レパートリーB細胞における異種抗体の産生を誘導する。そのような誘導は、一次レパートリーB細胞中に含まれる再配列された重組および/または重組トランスジェンにおいて体細胞突然変異を引き起こし、該抗原に対して高い親和性および特異性を有する異種抗体を産生する。

そのような抗体産生B細胞は、ウイルスを用いて、またはDNA標本を含む遺伝子座を用いて形質転換せしめることにより、あるいは、ミエロマ細胞系と融合させて抗体を分泌するハイブリドーマを形成せしめることにより、不活化することができる。各場合、特定抗原に対して十分な親和性および特異性を有するクローンを選択し、該トランスジェンの免疫グロブリン遺伝子セグメントが誘導される種において低い免疫原性を有するモノクローナル抗体を提供する。

本発明に使われる非ヒト動物中の内因性免疫グロブリン遺伝子座を破壊するベクターおよび方法も本発明に包含される。そのようなベクターおよび方法は、トランスジェン、好ましくはポジティブネガティブ (positive-negative) 選択ベクターを使用し、該ベクターは、それが本発明において使用する非ヒト動物にとって内因性である重組および/または重組免疫グロブリンをコードする遺伝子セグメントのクラスの機能的破壊を誘導するように構成される。その

ような内因性遺伝子セグメントとしては、多能性領域、連結領域および定常領域遺伝子セグメントが挙げられる。本発明のこの観点によれば、ポジティブ・ネガティブ選択ベクターを少なくとも1つの非ヒト動物の胎児性幹細胞と接触させた後、ポジティブ・ネガティブ選択ベクターが相同置換えによって非ヒト動物のゲノム中に組み込まれている細胞を選択する。その後、得られたトランスジェニック非ヒト動物は、該ベクターの相同置換えの結果として、免疫グロブリン遺伝子の免疫応答を開始することが実質的に不可能である。そのような免疫不全非ヒト動物は、その後、免疫不全症の研究に使用ことができ、または異種免疫グロブリン重鎖および軽鎖トランスジェンの受容体として使うことができる。

本発明はまた、本発明のトランスジェンに使用することができる合成可変領域遺伝子セグメントを作成する方法も包含する。該方法は、免疫グロブリンVセグメントDNAの集団を作成することを含んで成り、ここで各々のVセグメントDNAは免疫グロブリンVセグメントをコードしそして各末端に制限エンドヌクレアーゼの認識配列部位を含む。その後、免疫グロブリンVセグメントDNAの集団を連続して合成免疫グロブリンVセグメントレポーターを形成せしめる。

本発明の別の観点は、トランスジェニック動物の生殖細胞中に遺伝的に再配列された異種重鎖および軽鎖免疫グロブリントランスジェンを含有するトランスジェニック非ヒト動物に関する。そのような動物は、上述の再配列された重鎖および軽鎖トランスジェンを見現する一次レポーター-B細胞を含有する。そのようなB細胞は、抗原と接触すると体細胞突然変異を受けて、該抗原に対して高い親和性および特異性を有する異種抗体を形成することができる。

本発明はまた、重鎖および軽鎖トランスジェンを有する生殖細胞

を含有するトランスジェニック動物であって、再配列トランスジェンの一方が再配列された遺伝子セグメントを含み、他方が再配列されていない遺伝子セグメントを含む、トランスジェニック動物にも関する。

本発明は、再配列された重鎖および軽鎖免疫グロブリントランスジェンを有する一次レポーター-B細胞を含有するトランスジェニック動物中で異種抗体を産生せしめる方法にも関する。そのようなトランスジェニック動物は、上述したトランスジェニック動物のいずれかから得ることができる。該動物の生殖細胞中に再配列されない重鎖および軽鎖トランスジェンを含むトランスジェニック動物、再配列された重鎖および軽鎖トランスジェンを含有するトランスジェニック動物、または1つが再配列されたトランスジェンそしてもう1つが再配列されていないトランスジェンを含有する動物は、各々、再配列された異種重鎖および軽鎖免疫グロブリントランスジェンを有する一次レポーター-B細胞を含有する。本発明の方法では、第一抗原を結合することができる所望の異種第一抗体が産生される。そのような動物の一次レポーター-B細胞中の再配列された免疫グロブリン重鎖および軽鎖トランスジェンは、第二の既知抗原に対して十分な親和性を有する一次レポーター-B細胞を産生することが知られている。この方法では、トランスジェニック非ヒト動物を連続的にまたは同時に第一および第二抗原と接触せしめ、再配列されたトランスジェンの体細胞突然変異により第一異種抗体の産生を誘導する。次いでこうして産生された二次レポーター-B細胞を上述の如く操作して、第一抗原を結合することができる所望のモノクローナル抗体の産生を不活化する。

本発明は、複製開始点(ORI)、転写調節領域(例えばBOP、またはpACYC177の転写調節配列、または当業界で既知の他の配列)およ

びクローニング部位を有する、大型のDNA断片(例えば免疫グロブリンゲノム断片)のクローニングに有用であるプラスミドにも関する。該プラスミドは更に、内因性プラスミド由来プロモーターの下流、例えばアンピシリン耐性遺伝子(*amp^r*)の下流に、転写ターミネーター(例えば λ gt10または当業界で既知の他の配列)も含む。転写ターミネーターは、プロモーターの下流で始まる転写がクローニング部位の上流で終結するようにクローニング部位の上流に置かれる。好ましい態様では、クローニング部位は稀少な制限部位により開けられ、該制限部位は、より一般的な制限部位を作っている6以下のヌクレオチドの代わりに、7、8またはそれ以上のヌクレオチドから成る部位であり、例えばNot I、Sfi IおよびPac Iである。稀少な制限部位としては、天然のDNA配列中では稀に存在する、即ち8,000~10,000ヌクレオチド毎に約1回よりも低い頻度で存在するヌクレオチド配列を含む部位も挙げられる。

図面の簡単な説明

図1は、再配列されていないゲノムDNA中および再配列された免疫グロブリン重鎖遺伝子から発現されるmRNA中の断片決定領域CDR1、CDR2およびCDR3、並びにフレームワーク領域FR1、FR2、FR3およびFR4を示す。

図2はヒト λ 軽鎖遺伝子座を示す。

図3はヒト κ 軽鎖遺伝子座を示す。

図4はヒト重鎖遺伝子座を示す。

図5および6は、合成Vセグメントレポーターを作成するための方案を示す。

図7は、内因性免疫グロブリン遺伝子座の遺伝的破壊のための方案を示す。

図8は、B細胞の成熟を導くT細胞媒介二次応答を示す。

図9は、2つの異なる抗原に反応したB細胞の体細胞突然変異およびクローン増殖を示す。

図10は、ヒト γ および μ 1定常領域を含む25 kb断片とその後方のラット λ 3'エンハンサー配列を含む700 bp断片に連結された再配列されたIg δ 遺伝子を含有するトランスジェニック動物を示す。

図11は、生体内相同置換えによって軽鎖トランスジェンを形成するために使用することができる断片を産す、ヒト κ 軽鎖遺伝子座の制限地図である。

図12はpGPIの作製を示す。

図13はpGPI中に含まれるポリリンカーの構成を示す。

図14は、本発明のヒト重鎖トランスジェンを作成するのに使う断片を示す。

図15は、pHIG1およびpCON1の作製を示す。

図16は、pREG2を形成せしめるためにpREG3(ラットエンハンサー8')中に挿入されるヒトC γ 1断片を示す。

図17は、pHIG3'およびpCONの作製を示す。

図18は、本発明のトランスジェンの作製に使われるヒトD領域セグメントを含む断片を示す。

図19は、pHIG2(Dセグメント含有プラスミド)の作製を示す。

図20は、本発明のトランスジェンの作製に使われるヒトJ κ およびヒトC κ 遺伝子セグメントを包含する断片を示す。

図21はp μ の構成を示す。

図22はp λ の作製を示す。

図23A~23Dは、マウスの内因性免疫グロブリン重鎖遺伝子座を遺伝的に破壊するためのポジティブ・ネガティブ選択ベクターの作製を示す。

図24A~24Cは、マウスの内因性免疫グロブリン発現遺伝子座を機能的に破壊するためのポリディブ・ネガティブ選択ベクターの作製を示す。

図25a~eは、 α 鎖的ベクターの構造を示す。

図26a~fは、マウス重鎖的ベクターの構造を示す。

図27はベクター-pJPeの地図を示す。

図28はベクター-pJH2の構造を示す。

図29はベクター-pCOR1の構造を示す。

図30はpICM1, pHC1およびpJC2のトランスジェン構成物を示す。

図31はpYc2の構造を示す。

図32はpVCE1の構造を示す。

図33はpHC1トランスジェニックマウス中でのヒトIg発現のフローシットメトリック結果を示す。

図34はpJC1の構造を示す。

図35は合成重鎖可変領域の作製を示す。

表1はベクター-pGPeの配列を示す。

表2は遺伝子V_H49.8の配列を示す。

詳細な説明

異種抗体レパートリーによる外来抗原刺激に反応するトランスジェニックヒト動物のデザインは、トランスジェニック動物の内部に含まれた異種免疫グロブリントランスジェンがB細胞発達経路を通して正しく機能することを必要とする。従って、本発明の一面点では、下記のうちの1つまたは全部をもちたすようにトランスジェンが作製される：(1)高レベルで且つ細胞型特異的な発現、(2)機能的な遺伝子再配列、(3)対立遺伝子排除の活性化およびそれに対する応答、(4)十分な一次レパートリーの発現、(5)シグナル形質導入、(6)ク

ラススイッチ、(7)体細胞高度突然変異(hypermutation)、および(8)免疫応答の個々のトランスジェン抗体遺伝子座の活性化。

下記開示から明らかなように、上記の要素の全てを備える必要はない。例えば、トランスジェニック動物の内因性免疫グロブリン遺伝子座が機能的に破壊されるそれらの態様では、トランスジェンは対立遺伝子排除を活性化する必要がない。更に、トランスジェンが機能的に再配列された重鎖および/または軽鎖免疫グロブリン遺伝子を含んで成る態様では、2番目の要素である機能的な遺伝子再配列は、少なくとも既に再配列されているトランスジェンには不要である。分子免疫学に関する背景については、*Fundamental Immunology*, 第2版(1989), Paul William B. 著, Raven Press, N.Y. を参照のこと。

抗体の構造および産生

抗体としても知られている免疫グロブリンは、全ての哺乳類の血清および組織液中に存在する糖タンパク質の一群である。それらは、前駆体Bリンパ球(本明細書中で「一次レパートリーB細胞」とも呼ばれる)から発達する形質細胞(本明細書中で「二次レパートリーB細胞」とも呼ばれる)により多量に産生される。そのような一次レパートリーB細胞は、完全に分化した二次レパートリーB細胞によって産生されるものに類似している高結合型免疫グロブリンを担持している。抗体形成の過程には一次レパートリーB細胞と外来抗原との接触が必要である。

全ての免疫グロブリンの基本構造は、ジスルフィド結合によって一緒に連結された2つの同一の軽鎖ポリペプチドと2つの同一の重鎖ポリペプチドとから成る単位に基づく。各鎖は、可変領域および定常領域として知られる2つの領域を含んで成る。同様に、免疫グロブリン重鎖は、可変重鎖領域および定常重鎖領域と呼

ばれる2つの領域を含んで成る。重鎖または軽鎖の定常領域は、重鎖または軽鎖定常領域遺伝子セグメントと呼ばれるゲノム配列によりコードされる。特定の重鎖遺伝子セグメントの使用が免疫グロブリンのクラスを限定する。例えば、ヒトでは、 α 定常領域遺伝子セグメントが抗体のIgMクラスを限定し、一方で γ 1, γ 2, γ 3または γ 4定常領域遺伝子セグメントが抗体のIgGクラス並びにIgGのサブクラスIgG1~IgG4を限定する。

重鎖および軽鎖免疫グロブリンの可変領域は、一緒になって抗体の抗原結合領域を含む。広範囲の抗原を結合できるようにするために抗体のこの領域に多様性が必要なため、初期または一次レパートリー可変領域をコードするDNAは、特定の可変領域遺伝子セグメントのファミリーに由来する多数の異なるDNAセグメントを含んで成る。軽鎖可変領域の場合、そのようなファミリーは可変(V)遺伝子セグメントと連結(J)遺伝子セグメントを含んで成る。よって、軽鎖の初期可変領域は1つのV遺伝子セグメントと1つのJ遺伝子セグメントによってコードされ、各セグメントはその生物のゲノムDNA中に含まれるVおよびJ遺伝子セグメントのファミリーから選ばれる。重鎖可変領域の場合、重鎖の初期または一次レパートリー可変領域をコードするDNAは、1つの重鎖V遺伝子セグメント、1つの重鎖多様性(D)遺伝子セグメントおよび1つのJ遺伝子セグメントを含んで成る。各セグメントはゲノムDNA中の適当な免疫グロブリン遺伝子セグメントのV、DおよびJファミリーから選ばれる。

一次レパートリー

重鎖および軽鎖免疫グロブリン遺伝子をコードするDNAを作製する方法は、主としてB細胞を発達させることに存する。種々の免疫

グロブリン遺伝子セグメントの結合前、V、D、Jおよび定常(C)遺伝子セグメントは、大部分、一次レパートリーB細胞の前駆体中にV、D、JおよびC遺伝子セグメントのクラスターとして見つかる。通常、重鎖または軽鎖の遺伝子セグメントの全てが単一の染色体上に比較的近くに密集して置かれている。様々な免疫グロブリン遺伝子セグメントの組換え前のそのようなゲノムDNAは、本明細書中で「再配列されていない」ゲノムDNAと呼ばれる。B細胞分化の間に、V、D、J(または軽鎖遺伝子の場合はVとJのみ)の適当なファミリーメンバーのいずれか1つの遺伝子セグメントが組み換えられて機能的に再配列された重鎖および軽鎖免疫グロブリン遺伝子を形成する。そのような機能的な再配列は、機能的な可変領域をコードするDNAを形成する可変領域セグメントの再配列である。この遺伝子セグメント再配列過程は連続的であると思われる。最初に、重鎖D-J結合点が生ずる。次いで重鎖V-D結合点と軽鎖V-J結合点が生ずる。重鎖および/または重鎖中の機能的な可変領域のこの初期形態をコードするDNAは、「機能的に再配列されたDNA」または「再配列されたDNA」と呼ばれる。重鎖の場合、そのようなDNAは「再配列された重鎖DNA」と呼ばれ、そして軽鎖の場合、そのようなDNAは「再配列された軽鎖DNA」と呼ばれる。本発明のトランスジェンの機能的な再配列を記述するために同様な用語が使われる。

機能的な重鎖および軽鎖可変領域を形成するための可変領域遺伝子セグメントの組換えは、組換え応答能のあるV、DおよびJセグメントに隣接する組換えシグナル配列(RSS)により媒介される。組換えを指令するのに必要且つ十分なRSSは、二分子対称ヘプタマー、高A/Tノナー、および12塩基対または23塩基対のいずれかの中断スペーサー領域を含んで成る。それらのシグナルは、D-J

(またはV-J) 組換えを行いそして機能的に相互交換可能である異なる遺伝子座および鎖の両方で保存されている。Oellingerら (1990). *Science*, 249, 1517-1523およびその中に引用された参考文献を参照のこと。配列 CACAGTGまたはその類似体を含んで成るヘプタマーの後に非保存性配列のスペーサー、次いで配列 ACAAAACCまたはその類似体を含むノナマーが存在する。それらの配列は、各VおよびD遺伝子セグメントのJ側、即ち下流側に現れる。生体細胞型およびJ遺伝子セグメントの両方に、再び2つの組換えシグナル配列があり、最初にノナマーとして非保存性配列により隔てられて次にヘプタマーがある。V₁, V₂またはDセグメントの後ろのヘプタマーおよびノナマー配列は、それらが組み換わるJ₁, DまたはJ₂セグメントの両方のものと機能的である。ヘプタマーとノナマー配列との間のスペーサーは12塩基対の長さかまたは22-24塩基対の長さかのいずれかである。

V, DおよびJセグメントの再配列に加えて、遺伝的VセグメントとJセグメントとの間および重鎖のDセグメントとJセグメントとの間の可変的組換えによって、免疫グロブリン重鎖および軽鎖の一次レパートリーにおいて異なる多様性が生まれる。そのような様々な組換えは、そのようなセグメントが結合する正確な場所の変更(ずれ)によって生成される。軽鎖におけるそのようなずれは、典型的にはV遺伝子セグメントの最後のコドンの内部およびJセグメントの最初のコドンの内部に起こる。同様な結合のずれは、重鎖染色体上ではDセグメントとJ₁セグメントとの間に起こり、107クレオチドほどの多数に及ぶことがある。更に、DセグメントとJ₂セグメントとの間およびV₂セグメントとDセグメントとの間に、ゲノムDNAによりコードされない幾つかのヌクレオチドが挿入されることがある。それらのヌクレオチドの付加はN領域多様性として

知られている。

VJおよび/またはVDJ再配列の後、再配列された可変領域遺伝子セグメントおよび再配列された可変領域の下流に置かれた1または複数の定常領域遺伝子セグメントの転写は、一次RNA転写物を生成し、これが適切なRNAスプライシングを受けると、全長の重鎖または軽鎖免疫グロブリンをコードするmRNAを生じる。そのような重鎖および軽鎖は、B細胞の細胞質領域中への免疫グロブリンの挿入および/またはB細胞からの分泌を行うリーダー配列を含む。このシグナル配列をコードするRNAは、免疫グロブリン重鎖または軽鎖の可変領域を形成するのに使うVセグメントの第一エクソンの内部に含まれる。コードされる免疫グロブリン重鎖および軽鎖ポリペプチド(これは互いの適切な割合によって抗体分子を形成する)を生成するmRNAの翻訳を開始するためにmRNA中に適当な開始配列も存在する。

可変領域遺伝子セグメント中のそのような再配列およびそのような連鎖中に起こり得る可変的組換の最終結果は、一次抗体レパートリーの生成である。一般に、この段階まで分化された各B細胞は、単一の一次レパートリー抗体を産生する。この分化過程の間に、機能的に再配列されたIg遺伝子内に含まれるもの以外の遺伝子セグメントの機能的再配列を抑制する細胞現象が起こる。二倍体B細胞がそのような単一特異性を維持する過程は、対立遺伝子鎖断と呼ばれる。

二次レパートリー

一次レパートリーを含んで成る配列の組の中からの免疫グロブリンを発現するB細胞クローンは、外来抗原に反応させるのにすぐに利用可能である。単調なVJおよびVDJ結合により生じる限定さ

れた多様性のため、いわゆる一次応答によって産生される抗体は比較的低価値性のものである。2つの異なる型のB細胞がこの初期応答を形成する：一次抗体形成細胞の群および二次レパートリーB細胞の群(Lintoraら(1989). *Cell*, 59, 1049-1059)。最初の型のB細胞は成る数の抗原に反応してIgM分泌性形質細胞に成熟する。他方のB細胞は、T細胞依存性成熟過程に入るにより、抗原への初期暴露に反応する。このT細胞依存性B細胞成熟の途中に、体細胞突然変異と呼ばれる過程(しばしば高次突然変異とも呼ばれる)によって第二水準の多様性が作られる。それらの一次レパートリーB細胞は、それらの表面上の免疫グロブリン分子を使って外来抗原を結合し細胞内に取り込む。外来抗原がタンパク質であるかまたは別のタンパク質抗原に物理的に結合されるならば、そのタンパク質抗原は処理されそして主要組織適合性複合体(MHC)分子により細胞表面に提示されてヘルパーT細胞となり、これが次いでB細胞の成熟を誘導する。Lanzavecchia (1985). *Nature*, 314, 587。このB細胞の完全成熟は二次応答として知られている。

抗原により誘導されたB細胞クローンのT細胞依存性成熟の間に、細胞表面上の抗体分子の構造が2つの段階で変化する。第一は、定常領域が非Igサブタイプにスイッチし、そして可変領域の配列が多数の単一アミノ酸置換により変更されて一層高い価値性の抗体分子を生成する。一層高い価値性のクローンを選択した後、Ig媒介免疫応答によって特長付けられる非常に特異的に且つ強固に結合する免疫グロブリンを生産するのは、この体細胞突然変異の過程である。後に説明したように、Ig重鎖または軽鎖の各可変領域は、抗原結合領域を含む。二次応答の間の体細胞突然変異は、アミノ酸および核酸配列決定により、3つの価値性決定領域(CDR1, CDR2およびCDR3; これは可変領域1, 2または3とも呼ばれる)を含むV領

域の至るところで起こることが決定されている。CDR1とCDR2は可変領域遺伝子セグメント内部に位置し、一方CDR3は大部分がV遺伝子セグメントとJ遺伝子セグメントの間またはV, DおよびJ遺伝子セグメントの間の組換えの結果である。CDR1, 2または3を構成しない可変領域の部分は、一般に、FR1, FR2, FR3およびFR4と名付けられたフレームワーク領域と呼ばれる。図1を参照のこと。高度突然変異の間に、再配列されたDNAが変更されて異なるIg分子を有する新しいクローンを生じる。外来抗原に対して一層高い価値性を有するそれらのクローンはヘルパーT細胞によって選択的に増大されて、免疫抗体の価値力成熟を引き起こす。クローン選択は、典型的にはCDR1, CDR2および/またはCDR3領域中に新置変異を含むクローンの選択をもたらす。しかしながら、抗原結合領域の特異性および価値性に影響を及ぼすようなそれらの領域の外側の変異も起こる。

異種抗体を産生することができるトランスジェニック非ヒト動物

本発明の1観点では、トランスジェニック非ヒト動物は、少なくとも1つの本発明の免疫グロブリントランスジェン(遺伝子)を非ヒト動物の接合子または初期胚中に導入することにより製造される。本発明に有用である非ヒト動物は、一般に、免疫グロブリン遺伝子セグメントを再配列して一次抗体応答を生ぜしめることができ、そしてその上、そのような再配列されたIg遺伝子の体細胞突然変異によって二次応答を開始することができる、任意の哺乳類を包含する。特に好ましい非ヒト動物はマウスまたは嚙齧類の他のメンバーである。マウスはそれらの免疫系(マウス重鎖および軽鎖免疫グロブリン遺伝子座のゲノム構成を含む)が広範囲に研究されているために特に有用である。例えば *Immunoglobulin Genes*, Academic Press, T. Honjo, F.W. Alt およびT.H. Rabbitts 編 (1989) を参

限のこと。

しかしながら、本発明はマウスの使用に限定されない。むしろ、一次および二次抗体応答を開始することができる任意の非ヒト哺乳動物を使用することができる。そのような動物としては、非ヒト霊長類、例えばチンパンジー、ウシ、ヒツジおよびブタの種、霊長類の他のメンバー、例えばラット、並びにウサギおよびモルモットが挙げられる。特に好ましい動物はマウス、ラット、ウサギおよびモルモットであり、最も好ましくはマウスである。

本明細書中で使用する時、用語「抗体」は、ジスルフィド結合により一緒に連結された2つの同一の重ポリペプチド鎖と2つの同一の重ポリペプチド鎖を少なくとも含んで成る糖タンパク質を言う。重および軽ポリペプチド鎖は各々、抗原と相互作用する結合ドメインを含む可変領域（通常はポリペプチド鎖のアミノ末端部分）を含む。重および軽ポリペプチド鎖は各々、ポリペプチド鎖の定常領域（通常はカルボキシル末端部分）も含んで成り、その配列の一部は、免疫系の種々の細胞、或る種の食細胞および典型的な体液系の第一成分（C1q）を含む宿主組織への免疫グロブリンの結合を媒介する。

本明細書中で使用する時、「異種抗体」は、そのような抗体を産生するトランスジェニック非ヒト動物に関連して定義される。それは、トランスジェニック非ヒト動物から成らない生物において見つかるものに対応するアミノ酸配列を有するかまたはDNA配列をコードする抗体である。よって、種々の重鎖または軽鎖遺伝子セグメントを含むトランスジェニックの再配列前、例えばハイブリダイゼーションまたはDNA配列決定により、そのような遺伝子セグメントを容易に同定することができる。例えば、本発明の一態様では、ヒトゲノム由来の種々の遺伝子セグメントが再配列されていない形で重鎖

および軽鎖トランスジェニックに使われる。この態様では、そのようなトランスジェニックがマウスに導入される。重鎖および/または軽鎖トランスジェニックの再配列されていない遺伝子セグメントは、マウスゲノム中の内因性免疫グロブリン遺伝子セグメントと識別可能である。ヒト種に固有なDNA配列を有する。それらは生殖細胞やB細胞から成らない体細胞では再配列されていない形態でそしてB細胞では再配列された形態で容易に検出することができる。

本発明の別の態様では、トランスジェニックは、再配列された重鎖および/または軽鎖免疫グロブリントランスジェニックを含んで成る。そのようなトランスジェニックの遺伝的に再配列されたVDJまたはVJセグメントに相当する特定セグメントは、マウス中の内因性免疫グロブリン遺伝子セグメントから明らかに識別可能である免疫グロブリンDNA配列を含む。

そういったDNA配列の相違は、マウスB細胞によりコードされるアミノ酸配列に比較するとそのようなヒト免疫グロブリントランスジェニックによりコードされるアミノ酸配列にも反映される。よって、ヒト免疫グロブリン遺伝子セグメントによりコードされる免疫グロブリンエピトープに特異的な抗体を使って、本発明のトランスジェニック非ヒト動物において、ヒト免疫グロブリンアミノ酸配列を検出することができる。

ヒトまたは他の種由来の再配列されていないトランスジェニックを含むトランスジェニックB細胞は、通常の遺伝子セグメントを遺伝的に組換えると、遺伝的に再配列された重鎖および軽鎖可変領域を形成する。そのような再配列されたトランスジェニックのDNAは、大部分が、前記再配列されたトランスジェニックを得た遺伝子セグメントのDNA配列と正確には一致しないであろうと理解すべきである。これは主に、可変的組換えの間に導入される変形のためであり、そし

て二次応答中の高度突然変異により導入される突然変異のためである。DNA配列中（並びにアミノ酸配列中）のそのような変形にもかかわらず、前記再配列されたトランスジェニックによりコードされる抗体は、本発明を実施するのに用いる非ヒト動物中で通常産生するものとは異種であるDNAおよび/またはアミノ酸配列を有することは容易に明らかであろう。

用語「実質的に同じ」は、ポリペプチドに対して言及する時、問題のポリペプチドまたはタンパク質が、天然のタンパク質全部またはその部分と少なくとも約30%の一致、通常は少なくとも約70%の一致、好ましくは少なくとも約95%の一致を示すことを指し示す。本明細書中で使用する時、用語「本質的に純粋な」と、「実質的に純粋な」および「実質的に相同な」は、本明細書中で相互に交換可能に用いられ、そして本来それに付随する成分から分離されているポリペプチドタンパク質を言う。典型的には、単量体タンパク質は、試料の少なくとも約80-75%が単一のポリペプチド骨格を示す時に実質的に純粋である。微量の成形または化学的修飾は典型的には同じポリペプチド配列を共有する。実質的に純粋なタンパク質は、典型的にはタンパク質試料の約85-90%以上、より普通には約95%を含んで成り、好ましくは約98%以上の純度であろう。タンパク質純度または均質性は、当業界で公知である多数の手段により、例えばタンパク質試料をポリアクリルアミドゲル電気泳動した後、染色によってポリアクリルアミドゲル上の単一ポリペプチドバンドを視覚化することにより、指摘することができる。ある目的では、高分解能が必要であり、HPLCまたは類似の手段が使われるだろう。ポリペプチドは、天然状態では該ポリペプチドに付随している生来の汚染物から分離された時、天然成分を含有する実質的に含まない。よって、ポリペプチドが天然に由来する細胞とは異なる細胞系中で合成されたポリ

ペプチドは、その天然成分を含有する実質的に含まないだろう。

再配列されていないトランスジェニック

本明細書中で使用する時、「再配列されていない免疫グロブリン重鎖トランスジェニック」は、少なくとも1つの可変遺伝子セグメント、1つの多様性遺伝子セグメント、1つの連結遺伝子セグメントおよび1つの定常領域遺伝子セグメントをコードするDNAを含んで成る。前記重鎖トランスジェニックの各遺伝子セグメントは、前記トランスジェニックが導入される非ヒト動物から成らない種の免疫グロブリン重鎖遺伝子セグメントをコードするDNAから誘導されるか、またはそれに相当する配列を有する。同様に、本明細書中で使用する時、「再配列されていない免疫グロブリン軽鎖トランスジェニック」は、少なくとも1つの可変遺伝子セグメント、1つの連結遺伝子セグメントおよび少なくとも1つの定常領域遺伝子セグメントをコードするDNAを含んで成る。ここで、前記軽鎖トランスジェニックの各遺伝子セグメントは、前記軽鎖トランスジェニックが導入される非ヒト動物から成らない種の免疫グロブリン軽鎖遺伝子セグメントをコードするDNAから誘導されるか、またはそれに相当する配列を有する。

本発明のこの観点でのそのような重鎖および軽鎖トランスジェニックは、再配列されていない形態で上述の遺伝子セグメントを含む。即ち、重鎖トランスジェニック中のV、DおよびJセグメントの間および軽鎖トランスジェニック中のVとJセグメントの間には、適当な組換えシグナル配列（RSS）が置かれる。加えて、そのようなトランスジェニックは、定常領域遺伝子セグメントをVJまたはVDJ再配列された可変領域と結合するための適当なDNAプライミングシグナルを含む。

重鎖トランスジェニックが複数のC領域遺伝子セグメント、例えばヒ

トゲノムからのC α およびC γ を含む限りでは、各定常領域遺伝子セグメントの上流で且つ可変領域遺伝子セグメントの下流に、免疫グロブリンクラススイッチ、例えばIg α からIg δ へのクラススイッチを考慮した前記定常領域間の置換を可能にするため、下記に説明するような「スイッチ」領域が組み込まれる。そのような重鎖および軽鎖免疫グロブリントランスジェンは、可変領域遺伝子セグメントの上流に置かれたプロモーター領域を含む転写調節配列(OCTAおよびTATAモチーフを含む)も含有する。

プロモーターに加えて、主にB系細胞中で機能する他の調節配列が使われる。例えば、軽鎖トランスジェン上の好ましくはJセグメントと定常領域遺伝子セグメントとの間に置かれた重鎖エンハンサー配列は、トランスジェンの発現を増強し、それによって対立遺伝子抑制を促進するために使われる。重鎖トランスジェンの場合、調節エンハンサーも使われる。

上述のプロモーターおよびエンハンサー調節配列は包括的に記載されているけれども、そのような調節配列は非ヒト動物に対して異種であることができ、異種トランスジェン免疫グロブリン遺伝子セグメントが得られるゲノムDNAから誘導することができる。あるいは、そのような調節遺伝子セグメントは、重鎖および軽鎖トランスジェンを含む、非ヒト動物または宿主に関連した種のゲノム中の対応する調節配列から誘導される。そのような調節配列は、トランスジェンの転写および翻訳を最大にし、その結果対立遺伝子抑制を誘導しそして比較的高いレベルのトランスジェン発現を提供するために用いられる。

好ましい態様では、重鎖および軽鎖Igトランスジェン上に含まれる各免疫グロブリン遺伝子セグメントは、該トランスジェンを導入する予定の非ヒト動物に対して異種である種または個体のゲノム

DNA、cDNAもしくはその部分から誘導されるか、またはそれに対応する配列を有する。結果として、そのような遺伝子セグメントがトランスジェニック非ヒト動物において遺伝的に再配列されそして高次突然変異された時、そのような重鎖および軽鎖トランスジェンによりコードされる異種抗体は、Ig遺伝子セグメントを誘導した生物において産生的に利用すると所望の抗原に対する特異的な効能を提供する。アミノ酸配列並びに構造的な二次および三次構造を有するであろう。その上、そのような抗体は、処置される生物に対して「外来」である抗体に比較して、實質的に減少された免疫原性を示す。

例えば、好ましい態様では、遺伝子セグメントはヒトから誘導される。そのような重鎖および軽鎖トランスジェンを含有するトランスジェニック非ヒト動物は、そのような動物に授与される特異抗原に対してIg媒介免疫応答を開始することができる。そのような動物中では異種ヒト抗体を産生することのできるB細胞が産生される。不活化後、および適当なモノクローナル抗体(Mab)、例えばハイブリドーマの選択後、治療用ヒトモノクローナル抗体の群が提供される。そういったヒトMabは、ヒトに産生的に授与した時に實質的に減少された免疫原性を有する。

ヒト免疫グロブリントランスジェンを含む本発明のトランスジェニック動物において異種抗体を惹起せしめるのに使うことができる抗原の例としては、細菌、ウイルスおよび腫瘍抗原、並びに移植拒絶反応または自己免疫に関係がある特定のヒトB細胞およびT細胞抗原が挙げられる。

好ましい態様はヒト遺伝子セグメントを含む重鎖および軽鎖トランスジェンの作製を開示するけれども、本発明はそれに限定されない。この点に関しては、本明細書中に記載される表示は、ヒト以外

の種からの免疫グロブリン遺伝子セグメントの使用に合わせて容易に改定できると理解すべきである。例えば、本発明の抗体によるヒトの治療用途に加えて、適当な遺伝子セグメントによりコードされる治療抗体を使って、獣医科学に用いられるモノクローナル抗体を産生することができる。例えば、腫瘍腫モノクローナル抗体による家畜の処置も本発明により期待される。そのような抗体は、ウシ、ヒツジ、ブタ、ウマ、イヌ、ネコ等の種からの免疫グロブリン遺伝子セグメントを含むトランスジェンを使うことによって、同様に産生せしめることができる。

クラススイッチ

μ または δ 定常領域の使用は、大部分は、Ig μ およびIg δ を単一細胞中で同時発現できるようにする、交互スプライシングによって決定される。その他の重鎖イソタイプ(γ , α および ϵ)は、遺伝子再配列現象がC μ およびC δ エクソンを欠失させた後で本質的にのみ発現される。この遺伝子再配列過程はクラススイッチと呼ばれ、各重鎖遺伝子(δ を除く)のすぐ上流に置かれたいわゆるスイッチセグメントの間での置換によって起こる。個々のスイッチセグメントは長さが2~10 kbであり、主として短い反復配列から成る。置換の正確な位置は個々のクラススイッチ現象ごとに異なる。

B細胞の成熟の間にトランスジェンがイソタイプをスイッチできることは、トランスジェニックマウス中で直接試験されたことはない。しかしながら、トランスジェンはこの機能を成し遂げるだろう。Durdikら(1988) *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 85, 2348-2350は、再配列されたマウス μ 重鎖遺伝子構成物をマイクロインジェクトすると、4つの独立したマウス系において、高比率のトランスジェニックB細胞がIg μ よりもむしろIg δ に關するトランスジェンに

よりコードされる可変領域を発現することを見出した。トランスジェンと別の染色体上の内因性 γ 定常領域との間でイソタイプスイッチが起こったらしい。

本明細書中で使用する時、用語「スイッチ配列」は、スイッチ置換を招くこれらのDNA配列を言う。「スイッチ供与体」配列、典型的には μ スイッチ領域は、スイッチ置換中に欠失されるであろう定常領域の5' (即ち上流)にあるだろう。「スイッチ受容体」領域は、欠失されるであろう定常領域と代替定常領域(例えば γ , ϵ 等)との間であろう。置換が常にかかる特異部位は1つもないので、典型的には最終遺伝子配列は構成物から予想不可能であろう。

μ 遺伝子のスイッチ(S)領域、S μ は、コード配列の約1~2 kb 5'側に位置し、そして(GAGCT) $_n$ (GGGCT)の形の配列の多数の反復から成る。ここでnは通常2~5であるが、17ほどの大きさに及ぶことができる。(T. Nishidaら(1981): *Nature*, 292: 845-848を参照のこと。)

他のC γ 遺伝子の5'にも、数キロ塩基対に及ぶ同様な内部反復性スイッチ配列が見つかっている。S α 領域は配列決定されており、配列に反復した80 bpの相同性単位から成ることが判明した。一方、S γ_1 、S γ_2 、およびS γ_3 は全て、互いに非常に類似している反復した48 bpの相同性単位を含む。(P. Szarekら(1985), *J. Immunol.*, 135: 620-626 およびT. Nishidaら(1982), *J. Biol. Chem.*, 257: 7322-7329を参照のこと。)全ての配列決定されたS領域は、S μ 遺伝子の基本的反復配列であるペンタマーGAGCTおよびGGGCTの多量の発生を含む(T. Nishidaら(1982), *J. Biol. Chem.*, 257: 7322-7329); 彼のS領域では、それらのペンタマーはS μ のように正確に配列に反復されていないが代わりに大きな反復単位中に埋められている。

S γ_1 領域は追加の高次構造を有し、即ち、2つの直接反復配列が

49 bp の配列反復の2つのクラスターの各々に調換する (H. R. Morat (1986), *J. Immunol.*, **136**: 2674-2683 を参照のこと)。ヒトH鎖遺伝子のスイッチ領域はそれらのマウス同族体に非常に類似していることがわかっていて、一般に、V-J組換えの終局的機構とは異なり、スイッチ機構は、明らかに生殖細胞S期前体の反復相同領域の種々の配列を遺伝させることができ、次いで該配列を異なる位置で一重鎖上に連結することができる。 (T. H. Rabbitts ら (1981) *Nucleic Acids Res.*, **9**: 4509-4524 および J. Ravetch ら (1980) *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, **77**: 6734-6738 を参照のこと。)

クラススイッチの誘導は、スイッチセグメントの上流で始まる重鎖不転写物 (stall transcript) に関係があるらしい (Lutzker ら (1988) *Mol. Cell Biol.*, **8**: 1849; Stavneser ら (1988) *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, **85**: 7704; Esser および Radbruch (1988) *EMBO J.*, **7**: 403; Berton ら (1989) *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, **86**: 2829; Rothman ら (1990) *Int. Immunol.*, **2**: 612)。例えば、阻害される IL-4 による $\gamma 1$ 鎖不転写物の誘導および IFN- γ による阻害は、IL-4 が B 細胞中で $\gamma 1$ へのクラススイッチを促進し、IFN- γ が $\gamma 1$ 発現を阻害するという実験結果と一致する。理論的には、クラススイッチを受けさせようとするトランスジェニック遺伝子は、それらの重鎖不転写物を調節するのに必要なシス作用性配列の全てを含むべきである。トランスジェニックマウスにおいてクラススイッチ ($\sigma \mu$ および μ) を獲得する誘因は、ヒト μ 遺伝子に調換する 400 bp の重鎖反復配列の包含である (Yasui ら (1989) *Eur. J. Immunol.*, **19**: 1399)。それらの2配列間の相同組換えは、IgD のみの B 細胞において μ 遺伝子を解離する。

の5 Mb以上または全ゲノムのほぼ0.2%を占める。各遺伝子座は、B細胞発達の間に連結領域セグメント (および、重鎖遺伝子座では多様性領域セグメント) と組換わって完全なV領域エクソンを形成する複数の可変セグメントから成る。そのような再配列された重鎖遺伝子は3つのエクソン: シグナルペプチドエクソン、可変領域エクソンおよび定常領域エクソンから成る。再配列された重鎖遺伝子は複分直線である。それはシグナルペプチドエクソン、可変領域エクソン、および各々が数個のエクソンによりコードされる多ドメイン定常領域の縦列配列領域から成る。定常領域遺伝子の各々は異なる免疫グロブリンクラスの定常部分をコードする。B細胞発達の間に、定常領域に近いV領域が欠失されて新規重鎖クラスの発現をもたらす。各重鎖クラスについては、RNAスプライシングの別パターンが経路型と分岐型の両方の免疫グロブリンをもたらす。

ヒト血清抗体分子の約40%が λ 鎖を含む。この遺伝子座 (染色体22に位置決定される) の構造は、十分に特徴付けられた最少のものである (図2)。それは、各々が単一のJセグメントに結合している6つの定常領域遺伝子の縦列配列の上流の未知数のVセグメントから成る。加えて、結合したJセグメントを有する更に2つの定常領域セグメントが単離されているが、 λ クラスターの残部とのそれらの結合は確立されておらず、それらが使われるかどうかかわかっていない。E. Selsing ら, "Immunoglobulin Genes", Academic Press, T. Honjo, F. V. Alt および T. H. Rabbitts 編 (1989)。

κ 鎖遺伝子座は、染色体2上の3つのクラスター上に広がっている (図3)。それぞれ850 kb および 250 kb にわたる最初の2つのクラスターは可変領域遺伝子セグメントのみを含む。約1 Mb にわたる三番目のクラスターは約40個のV遺伝子セグメントを含む。その下流に5つのJセグメントのクラスターがあり、次いで単一の定常

モノクローナル抗体

モノクローナル抗体は当業者に公知である種々の技術により得ることができる。簡単に言えば、所望の抗原により免疫処置された動物の脾細胞を、通常はミエロマ細胞との融合により、不活化せしめる (Kohler および Milstein, *Eur. J. Immunol.*, **8**: 511-519 (1978))。不活化の例法としては、エプスタインバーウイルス、重鎖遺伝子もしくはレトロウイルスによる形質転換、または当業界において公知である別の方法が挙げられる。単一の不活化細胞から生じたコロニーを、抗原に対する所望の特異性および親和性を有する抗体の産生についてスクリーニングし、そして寄細胞宿主の細胞中への注入を含む種々の技術によって、そのような細胞により産生されるモノクローナル抗体の収量を増大させることができる。それらの技術に有用である種々の方法は、例えば、Harlow および Lane, *Antibodies: A Laboratory Manual*, Cold Spring Harbor, New York (1988) 中に記載されており、免疫グロブリンを産生するための動物の免疫処置; モノクローナル抗体の産生; プロープとして使われる免疫グロブリンの調製; 免疫アフィニティー精製; およびイムノアッセイを包含する。

トランスジェニック一次レパートリー

A. ヒト免疫グロブリン遺伝子座

トランスジェニック細胞のための重要な必要条件是、広範囲の抗原に対して二次免疫応答を開始させるのに十分な程度に多様である一次抗体レパートリーの作製である。種々の重鎖および軽鎖遺伝子セグメントをコードするヒト免疫グロブリン遺伝子座のサイズは非常に大きい。例えば、ヒトゲノムでは、 λ 軽鎖遺伝子座、 κ 軽鎖遺伝子座および重鎖遺伝子座の3つの別々の遺伝子座は、合わせるとDNA

領域遺伝子セグメントがある。合計84個のV遺伝子セグメントが同定されており、そしてそのほぼ半分が偽遺伝子であると考えられる (Zachau (1989) *Immunoglobulin Genes*, Academic Press, T. Honjo, F. V. Alt および T. H. Rabbitts 編, 91-110中)。C κ 領域の約25 kb 下流に「 κ 欠失要素 (κ de)」がある。この κ de配列は上流配列と組み合わって、 λ 軽鎖発現B細胞において κ 定常領域の欠失を引き起こす。これは、 κ と λ 遺伝子の両方を上手く再配列する細胞において同位排他を引き起こす。

ヒト重鎖遺伝子座は最大であり且つ最も多様である。それは2 Mb にわたる約200個のV遺伝子セグメント、約40 kb にわたる約30個のD遺伝子セグメント、3 kb の範囲内に密集した6個のJセグメント、および約300 kb にわたる9個の定常領域遺伝子セグメントから成る。全遺伝子座は、染色体14の長い方の腕の遠位部分約2.5 Mb に及び (図4)。重鎖Vセグメントは配列類似性に基づいて6つのファミリーに分類することができる。約60のV λ ファミリー、30のV λ 2セグメント、80のV λ 3セグメント、30のV λ 4セグメント、3つのV λ 5セグメントおよび1つのV λ 6セグメントがある。Berman, J. E. ら (1988), *EMBO J.*, **7**: 727-738。ヒト重鎖遺伝子座では、関連するVセグメントが密集しているマウス遺伝子座とは異なり、個々のVファミリーのメンバーが入り交じっている。VH8ファミリーの単一メンバーがVセグメントの最も近位にあり、定常領域遺伝子セグメントの90 kb 以内にマッピングされる。Sato, T. ら (1988), *Biochem. Biophys. Res. Commun.*, **154**: 265-271。假定的DおよびJセグメントは全て、この90 kb 領域のなかにあると思われる (Siebenlist ら (1981), *Nature*, **294**: 631-635; Matsuda ら (1988), *EMBO J.*, **7**: 1047-1051; Bulawa ら (1988), *EMBO J.*, **7**: 2003-2010; Ichihara ら (1988), *EMBO J.*, **7**: 4141-4150; Berman ら

B. 遺伝子断片トランスジェン**1. 重組トランスジェン**

好ましい態様では、免疫グロブリン重組および転写トランスジェンは、ヒト由来の再配列されていないゲノムDNAを含んで成る。重組の場合、好ましいトランスジェンは670 ~ 830 kbの長さを有するNotI断片を含んで成る。この断片の長さは、3'制限部位が実際にマッピングされていないため、不明確である。しかしながら、 α 1と δ α 遺伝子セグメントとの間にあることが知られている(図4参照)。この断片は、6つの既知V、ファミリーの全部のメンバー、DおよびJ遺伝子セグメント、並びに μ 、 δ 、 γ 3、 γ 1および α 1定常領域を含む。Bermanら(1988), *EMBO J.* 7, 727-738。このトランスジェンを含有するトランスジェニックマウス系は、B細胞の発達に必要なとされる重組クラスの全部を正しく発現し、そしてほとんどの位相に対して二次応答を開始するのに十分な程多数の可変領域のレパートリーを発現する。

2. 転写トランスジェン

ヒト重組遺伝子座からの必要な遺伝子セグメントおよび調節配列を含んで成るゲノム断片を同様に作製することができる。そのような構成物は実施例に記載される。

C. 生体内組換えにより細胞内に作製されるトランスジェン

単一DNA断片上の重組遺伝子座の全部または一部分を基盤する必要はない。例えば、ヒト免疫グロブリン重組遺伝子座からの670-830 kb NotI断片は、トランスジェン作製(transgenesis)の際に非ヒト動物の生体内で形成させることができる。そのような生体内トラン

生体内トランスジェン作製を利用する好ましい態様では、各々の重組するDNA断片は、好ましくは第一のDNA断片の末端部分と第二のDNA断片の末端部分の間で重組する実質的に相同なDNA配列を有する。DNA断片のそのような重組部分は、好ましくは約500 bp~約2000 bp、最も好ましくは1.0 kb~2.0 kbを含む。生体内でトランスジェンを形成させるための重組DNA断片の相同組換えは、1980年8月29日にU.S.S.N. 07/574,747号のもとに提出された「DNA断片の相同組換えによるDNAの細胞内生成 (Intracellular Generation of DNA by Homologous Recombination of DNA Fragments)」と題する一般譲渡されたU.S.特許出願明細書に更に詳しく記載されている。

D. 小遺伝子座トランスジェン

本明細書中で使用する時、「免疫グロブリン小遺伝子座」なる用語は、通常は約150 kb未満、典型的には約25~100 kbのDNA配列であって、自己DNA配列が少なくとも1つの実質的不連続性(例えば、相同ゲノムDNA配列に関して、通常は少なくとも約2~5 kb、好ましくは10~25 kbまたはそれ以上の欠失)を有するような、次のものを各々少なくとも1つ含むDNA配列を言う: 調節的可変(V)遺伝子セグメント、調節的連結(J)領域セグメント、調節的定常(C)領域遺伝子セグメント、および重組小遺伝子座の場合には、調節的多様性(D)領域セグメント。重組小遺伝子座トランスジェンは、長さが少なくとも25 kb、典型的には50~80 kbであるだろう。重組トランスジェンは、単一の定常領域と不完全なスイッチ領域を有するものは少なくとも約30 kbであるのに対して、スイッチ領域に作用可能に連結された2つの定常領域を有するものは典型的には約70~80 kb、好ましくは少なくとも約60 kbの長さであろう。更に、小遺伝子座の個々の要素は好ましくは生殖細胞(ジャームラ

スジェン作製は、2以上の重組するDNA断片を非ヒト動物の胎児性胚に導入することにより行われる。DNA断片の重組部分は、実質的に相同であるDNA配列を有する。胎児性胚内に含まれるレコンビナーゼに暴露されると、重組しているDNA断片が適切な方向において相同的に組み合わって670-830 kbのNotI重組断片を形成する。

しかしながら、生体内トランスジェン作製は、そのサイズのために既存の技術による作製または作製が困難であるかまたは不可能である多数の免疫グロブリントランスジェンを形成せしめるのに使うことができると理解すべきである。例えば、生体内トランスジェン作製は、YACベクター(MurrayおよびSzostak (1983), *Nature*, 305, 189-192)により操作することができるDNA断片よりも大きい免疫グロブリントランスジェンを作製するのに有用である。そのような生体内トランスジェン作製は、トランスジェニック非ヒト動物から成らない種の実質的に完全な免疫グロブリン遺伝子座を非ヒト動物中に導入する場合にも使うことができる。いくつかの研究グループが、YACベクター中に50~200 kbのDNA断片を含むライブラリーを好結果に作製しており(Burkeら(1987), *Science*, 236, 806-812; Traverら(1989), *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 86, 5898-5902)そしてポリアミン融合を使って200 ~ 約1000 kbのサイズの範囲でYACライブラリーを製造している(McCormickら(1989), *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 86, 9991-9995)けれども、ヒト定常領域免疫グロブリン遺伝子座の670-830 kb NotI断片よりも実質的に大きくカバーする多数の重組断片が本明細書中に開示される方法によって大規模のトランスジェンを容易に製造できると予想される。

ゲノム免疫グロブリントランスジェンを形成させることに加えて、実施例に記載の如く「小遺伝子座」トランスジェンを形成させるのにも生体内相同組換えを使うことができる。

イン)配置にあり、そして小遺伝子座の要素により完全にコードされる多様な抗原特異性を有する機能性抗体分子を発現するように、トランスジェニック動物の前駆体B細胞において遺伝子再配列を受けることができる。

他の好ましい態様では、免疫グロブリン重組および転写トランスジェンはV、D、JおよびC遺伝子セグメントを各々1つまたは複数含んで成る。適当なタイプの遺伝子セグメントの少なくとも1つが小遺伝子座トランスジェンに組み込まれる。重組トランスジェンのCセグメントに関しては、トランスジェンが少なくとも1つの μ 遺伝子セグメントと、少なくとも1つの他の定常領域遺伝子セグメント、より好ましくは γ 遺伝子セグメント、最も好ましくは γ 3または γ 1遺伝子セグメントとを含むことが好ましい。この優先性は、体細胞突然変異および分岐形の高親和性非IgH免疫グロブリンの産生に備えて、コードされる免疫グロブリンのIgH形とIgG形との間のクラススイッチを考慮したものである。他の定常領域遺伝子セグメントも使うことができ、例えばIgD、IgAおよびIgEの産生をコードするものである。

ヒトの重組J領域セグメントは、3 kbのDNA長さにおいて密集した6個の調節的Jセグメントと3個の偽遺伝子を含んで成る。それが比較的小さいサイズであることとそれらのセグメントが μ 遺伝子および δ 遺伝子の5'部分と一緒に単一の23 kb SP11/Spl断片として取組めること(Sadoら(1988), *Biochem. Biophys. Res. Commun.*, 154, 246-271)を仮定すれば、小遺伝子座構成物において全部のJ領域遺伝子セグメントを使うことが好ましい。更に、この断片は μ 遺伝子と δ 遺伝子の間の領域に広がるため、 μ 発現に必要なとされるシス結合した3'調節要素の全部を含むことが望ましい。更に、この断片は完全なJ領域を含むため、重組エンハンサー

とスイッチ領域を含む (Mills ら(1983), *Nature*, 305, 809; Yancopoulos および Alt (1986) *Ann. Rev. Immunol.*, 4, 339-368). それは: V D J 結合を開始させて一次レパトリー B 細胞を形成させる転写開始部位を含む (Yancopoulos および Alt (1985) *Cell*, 40, 271-281). あるいは, 23 kb Sfil/SpeI 断片の代わりに, D 領域の一部を含む 36 kb BstHII/SpeI 断片を使うことができる。そのような断片の使用は, 効率的 D-J 結合を促進させる 5' 隣接配列の量を増加させる。

ヒト D 領域は, 縦列に結合した 4 または 5 個の約 8 kb の重複領域から成る (Siebenlist ら(1981), *Nature*, 294, 631-635)。各重複領域は 10 個までの個々の D セグメントを含む。それらのセグメントの一部はマッピングされており, それを図 4 に示す。2 つの異なる方策を使って小遺伝子座 D 領域を作製する。第一の方策は, 1 つまたは 2 つの反復 D 重複領域を含む短い DNA の連続鎖の中に置かれたそれらの D セグメントのみを使うものである。候補となるのは, 12 個の個々の D セグメントを含む単一の 15 kb 断片である。DNA のこの断片は 2 つの連続する EcoRI 断片から成り, そして完全に配列決定されている (Ichihara ら(1988), *EMBO J.*, 7, 4141-4150)。12 の D セグメントが一次レパトリーに十分であろう。しかしながら, D 領域の分散性質があるとすれば, 別の方策は, 幾つかの不連続 D 断片含有断片を一緒に連結して, より多数のセグメントを有する一層小型の DNA 断片を作製することである。

重複小遺伝子座トランスジェンを作製するには, 少なくとも 1 つ, 好ましくは複数の V 遺伝子セグメントが使われる。隣接配列と一緒に 1 つまたは 2 つの再配列されていない V セグメントを含む 10 ~ 15 kb の DNA 断片を準備する。特許付けられたヒトハイブリドーマ, 例えば抗シトメガロウイルス抗体を産生するもの (Newkirk ら

(1988) *J. Clin. Invest.*, 81, 1511-1518) の転写 V 領域から決定されたユニーク 5' 配列から作製したプロンプを使って, そのような DNA を含むクローンを選択する。重複 cDNA の 5' 末端配列を使って, この抗体を作製したものの生細胞型 V セグメントを準備するためのユニークなヌクレオチドプロンプ (好ましくは長さが 40 ヌクレオチド) を作製する。既知抗原に対する抗体中に含まれることが知られている V セグメントを使うと, この V セグメントが恒定的であることを保証するだけでなく, 二次免疫応答におけるトランスジェン関与の分析も助ける。この V セグメントを上記したように小遺伝子座の D 領域および定常領域断片と融合せしめて, 小遺伝子座重複トランスジェンを作製する。

あるいは, YAC ライブラリーから, 多数の V 領域セグメントを含む大きな連続した DNA 断片を準備する。様々な数の V 領域セグメントを含む様々な大きさの DNA 断片を, 小遺伝子座トランスジェン構成物中でヒト抗体レパトリーを提供する能力について試験する。YAC ベクター (Murray および Szostak (1983), *Nature*, 305, 189-193), F 因子ベースのプラスミド (O'Conner ら(1989), *Science*, 244, 1307-1312) または上述の重複断片の組換えを使った生体内複製を用いて, 幾つかの不連続の V セグメント含有断片から 1 つの大きな断片を構築することも可能である。あるいは, 合成 V 領域レパトリー (後述) を使うこともできる。

小遺伝子座重複トランスジェンは, ヒト λ または κ 免疫グロブリン遺伝子座から同様にして作製することができる。重複小遺伝子座の作製は, 重複小遺伝子座の作製に非常に類似しているが, ただし, それはサイズがより小さく複雑性がより低いために, ずっと単純である。ヒト κ 遺伝子座は 1 つだけの定常領域セグメントを有する。5' および 3' エンハンサーと一緒にこのセグメント, 並びに

全部で 5 つの恒定的 J セグメントを, 単一の 10 kb DNA 断片において準備することができる。この断片は, 重複小遺伝子座について記載したように作製された小遺伝子座 V 領域と一緒に同時注入される。

例えば, 複数の DNA 断片, 少なくとも 2 つ, 3 つまたは 4 つの DNA 断片 (その各々は V 領域配列, D 領域配列, J 領域配列および定常領域配列, D と J と定常領域配列, または定常領域配列のいずれかであり, ここで, 各配列はヒト遺伝子配列に実質的に相同である) から, V, D, J および定常領域配列をコードする, 例えば約 75 kb の, 免疫グロブリン重複小遺伝子座トランスジェン構成物を形成せしめることができる。好ましくは, 前記配列は転写調節配列に作用可能に連結され, そして再配列を受けることができる。2 以上の適当に置かれた定常領域配列 (例えば μ および γ) およびスイッチ領域では, スイッチ組換えも起こる。複数の DNA 断片から同時に形成された, ヒト DNA に実質的に相同であり且つ再配列を受けることができる典型的な重複トランスジェン構成物は, V, D および定常領域をコードする少なくとも 2 つ, 3 つまたは 4 つの DNA 断片を含み, ここで各断片は V 領域配列, J 領域配列および定常領域配列か, または定常領域配列のいずれかを含んで成るだろう。

B. 恒定的 V 遺伝子セグメントの決定方法および

合成 V セグメントレパトリーの作製方法

遺伝子セグメントの様々なファミリー, 即ち V, D, J および C 領域遺伝子セグメントのうち, V 遺伝子セグメントの数は通常, D, J および C 領域遺伝子セグメントそれぞれに対応する遺伝子セグメントの数を遙かに上回る。産生される抗体の約 90% が単一の V 遺伝子セグメントを使うウサギ系 (Knight および Becker (1990), *Cell*, 59, 953-970) への制限によれば, 限定数の V 領域遺伝子セグメン

ト, 1 ほど少数の V 領域遺伝子セグメント, を含む重複および恒定的トランスジェンを製造することが可能である。従って, 免疫グロブリン媒介性免疫応答を開始する時に, 特定生物, 例えばヒトにより, どの V 領域遺伝子セグメントが使われるかを決定する方法をもつことが望ましい。このアプローチによれば, 単一の V 遺伝子セグメントは, J または DJ 遺伝子セグメントと組み合わせると, 一次レパトリーの生成に十分な多様性を CDRI3 に提供することができ, これは, 体細胞突然変異を受けると, 可変領域の重とところで, 例えば高親和性抗体の産生のためには CDRI1 および CDRI2 において, 更なる多様性を提供することができる。

本発明のこの観点では, 免疫応答の前に生物体によりどの V 遺伝子セグメントが使われるかを決定するための方法およびベクターが提供される。この方法は, B 細胞のポリ A⁺ RNA から合成した cDNA 中にどの V セグメントが見つかるかを決定することに基づく。そのような方法およびベクターを使って合成 V セグメントレパトリーの作製を容易にすることもできる。

重複 V セグメントを固定するためおよび合成 V セグメントレパトリーを作製するためのこの方策の概要は, 図 5 と 6 に描写される。該方策は, 適当な変更を伴って, 恒定的 V セグメントを固定するためにも同様に利用することができる。第一段階はクローニングベクターの作製である。好ましい出発材料は, 再配列されていない V セグメントと一緒に 5' および 3' 隣接配列を含有する DNA 断片 (約 2 kb) である。この断片を, プラスミド, 例えば図 5 および 6 中で "w" および "x" と指定された稀少な切断制限部位によって隣接されたポリリンカー部位を含む pGP1 または pGP2 (後述) 中にクローニングする (pGP1 および pGP2 のポリリンカーと制限部位は実施例において説明する)。次いでオリゴヌクレオチド指令突然変異誘発

を使って、2つの断片制限部位“x”および“y”（通常は各々約8ヌクレオチドの長さ）を導入する。制限部位“x”は、シグナルとVセグメントエクソンとの間のイントロンの3'末端から約20ヌクレオチドの所に置かれる。制限部位“y”は、ヘプタマーとノナマー置換えシグナル配列との間の23 bpのスペースの内部に、Vセグメント結合点の約20ヌクレオチド3'側に置かれる。生じたプラスミドを酵素“x”および“y”で切断することにより、第二エクソン（Vセグメント）を除去し、5'側性配列、V領域プロモーター、シグナルペプチドエクソン、イントロン、“x”末端と“y”末端により開かれたギャップ、置換えシグナル配列の外側半分、および3'側性配列を残す。このプラスミドをpVH1と命名する。

第二段階は、4種のオリゴヌクレオチドプライマー（P1～P4）の合成である。P1とP2は約50ヌクレオチドを有する非ユニークオリゴマーであり、その各々は二本鎖cDNA合成を開始させるために使う。P1は、pVH1中の置換えシグナル配列のアンチセンス鎖に相同な配列の約20ヌクレオチドで始まり（5'から3'方向）（制限酵素“y”の認識配列を含む）、そしてVHフレームワーク領域3（F83）の最後の30ヌクレオチドとハイブリダイズするアンチセンス配列の約30ヌクレオチドが続く。最後の約30ヌクレオチドに直り、異なるVHファミリーの全てとハイブリダイズする1種のプライマーを生じるように任意塩基が組み込まれる。第二のオリゴヌクレオチドP2は、センス方向にあり、そしてpVH1中の制限部位“x”で始まる約50ヌクレオチドと相同である。これは“x”制限部位、イントロンの最後の約20ヌクレオチド、およびF81の最後の約30ヌクレオチドを含む。また、最初の30ヌクレオチド付近は、異なるVH領域セグメントに適応するように非ユニークである。オリゴヌクレオチドP3およびP4は、それぞれP1およびP4の最初の約20ヌクレオチドに相同であ

る。それらのオリゴヌクレオチドはVセグメント中への断片導入を促進するためにユニークであり、そしてポリメラーゼ連鎖反応（PCR）によって二本鎖cDNAを増幅するのに使われる。

置換えまたは置換え免疫グロブリン遺伝子座の可変セグメントにハイブリダイズすることができ且つ該セグメントの合成を開始することができるプライマーP1およびP2の3'末端部分は、当業者によって容易に決定することができる。例えば、多数のヒトVH遺伝子のヌクレオチド配列が発表されている。例えば、Bernad, J. E.ら(1987), EMBO J., 7, 727-738 および Kabat, E. A.ら(1987), Sequences of Protein of Immunological Interests, U.S. Dept. Health & Human Services, Washington, D.C.を参照のこと。同時に、ヒト免疫グロブリン遺伝子座のVセグメントを固定および/または複製するのに使う時、プライマーP1およびP2の3'末端部分は、発表された配列から容易に決定することができる。例えば、Kabat, E. A.ら(1987)を参照のこと。一般に、様々なVセグメント間で保存されるヌクレオチド部分は、P1およびP2プライマーの3'部分においても保存される。可変セグメントの中で変形が観察されるようなそれらのヌクレオチド部分については、対応するP1およびP2プライマー中のそのようなヌクレオチド部分を同様に変形して、異なるVHまたはVLセグメントにハイブリダイズすることができるプライマーのプールを含んで成るP1およびP2プライマーを提供する。

次の段階は、それらのオリゴヌクレオチドプライマーを使って、ベクターpVH1中でヒト置換えV領域cDNA配列のライブラリーを複製することである。P1は、ヒトB細胞ポリA⁺ RNAからの第一鎖cDNA合成を開始させるために使う。該RNAを塩基加水分解し、そしてP2を使って第二鎖の合成を開始させる。次いで全長の二本鎖cDNAをアクリルアミドゲル上で電気泳動し、電気泳動後、そしてオリゴヌクレ

オチドプライマーP3およびP4を使うポリメラーゼ連鎖反応（PCR）増幅のための断片として使用する。あるいは、常法によってまずcDNAを合成し、このcDNAをP1開始リアクターのための断片として使用する。次いで増幅された生成物（約0.3 kb）をゲル精製し、制限酵素“x”および“y”で切断し、そしてpVH1中にクローニングする。

生成したcDNAライブラリーは、可変領域セグメントの合成ゲノムライブラリーを返し、可変セグメントの従来のゲノムライブラリーを上回る3つの利点を提供する。第一に、従来のライブラリーは50%まで偽遺伝子配列を含んでいるが、このライブラリーは偽遺伝子を全く含まない。第二に、合成ライブラリーは、従来のライブラリーよりもずっとコンパクトであり、20 kbあたり1個の遺伝的セグメントに対比して、2 kbのDNAあたり1個の遺伝的V遺伝子を含む。最後に、このアプローチは操作に利用可能であるVセグメントプロモーター配列を残す。

そのようなcDNAライブラリーは、発見的発見のために特定の生体細胞型Vセグメントの方に偏り得る。偏りの2つの源は(i) Vセグメント置換の発見的選別、および(ii) Vセグメントを発見するB細胞クローンの発見的選別である。第一の偏り源は2つの方法で処理される。第一に、偏りは胎児性免疫グロブリンレパートリーにおいて最も顕著であるため、B細胞DNAの源として胎児性組織を避ける。第二に、半ランダムプライマーP1およびP2を、各々が異なるVセグメントファミリーと選択的に交差ハイブリダイズするプールに分ける。次いでそれらのプライマーを使って4〜8つの別個のライブラリーを複製し、こうしてV領域ファミリーの全てが提示されることを保証する。第二の偏り源であるB細胞クローンの発見的選別もまた、同様な2つの方法で処理される。第一に、最小の割合のB

原選択B細胞を含むRNA源を使用する。リンパ節と脾臓を避ける。成体の骨髄は未選択B細胞の1つの源である。しかしながら、それは前B細胞由来の転写される偽遺伝子配列を高い割合で含む。RNAの別の源は全血である。循環しているB細胞の90%が未成熟のμまたはμ、δを発現している細胞であり、そして最近の骨髄移植物である。しかしながら、抗原選択されたIgG発現細胞のレベルは、個体の免疫状態に大きく依存する。従って、単離されたポリA⁺ RNAを、特異的プローブを用いたノーザンブロットハイブリダイゼーションにより、特定のB細胞配列について調べる。脾RNAを使うことがより実用的である場合、およびこのRNAが高い比率のIgG配列を含む場合、選択の偏りを最少にするために第二のアプローチが使われる。cDNAの第一鎖合成を、IgG転写物に特異的な約40ヌクレオチドの定常領域エクソン2プライマーにより開始させる。次いでP2を用いて第二鎖合成を開始し、そしてP1を用いて第三選目の合成を開始する。この第三選目の合成からのcDNAは、P3とP4を使ったPCR増幅のための断片を提供する。

可変領域ライブラリーが複製されれば、その中に使われたVセグメントを、標準技術により、例えばファミリー特異的もしくはセグメント特異的オリゴヌクレオチドを用いた配列決定および/またはハイブリダイゼーション並びにPCR法による発見的増幅により、固定することができる。そのようなVセグメントライブラリーの特長付けは、特定の生物におけるVセグメントの使用頻度および分布に関する情報を提供し、結果として、本発明の種々のトランスジェンの複製に使うことのできるVセグメントの固定を提供する。かくして、上述の小遺伝子座トランスジェン構成物においてまたは置換の有力V遺伝子セグメントを使うことができる。更に、そのようなライブラリーから選択したクローンを使って、頻繁に使われるV

セグメントを含むゲノム断片を同定し、特定の所望のVセグメントを含むゲノム断片の同定を容易にすることができる。

加えて、合成Vセグメントレパートリーは、ライブラリー配列の連結によって作製することができる。注入配列の数百コピーを含む大きな反復性トランスジェン複製型は、一般にトランスジェニックマウスの製造の際に作製される。それらの複製型は通常非常に安定である。しかしながら、合成V領域の安定性を確保するために、好ましくは各々の2 kbのV領域セグメント間にランダムDNAブロックが導入される。それらのランダムDNAブロックは、反復調節要素の挿入を防ぐように、ゲノムDNAを消化し次いで再連結することにより調製される。ゲノムDNAは、好ましくは4種の頻繁な切断制限酵素: AluI, DpnI, HaeIIIおよびRsaIで消化される。この消化は平均長さ64ヌクレオチドを有する平均末端断片を生成する。50~100ヌクレオチドのサイズ範囲の断片をアクリルアミドゲルから抽出せしめ、次いで再連結する。再連結されたDNAをKhoIで部分消化し、サイズ分画する。0.5~2 kbの範囲内の断片を、pVH1の作製に使ったベクターのポリリンガーの BamHIまたはBglII部位中にクローニングする。

ランダム配列ライブラリーを合成Vセグメントライブラリーと組み合わせて合成Vセグメントレパートリーを生成する。ランダム配列ライブラリーからの挿入断片を酵素 "w" および "z" で選別せしめ、ベクター配列から分離精製する。合成Vセグメントライブラリーからの挿入断片を酵素 "w" および "z" の消化により単離する。Vセグメント挿入断片を精製する前に、このDNAを子ウツ腸ホスファターゼで処理して自己連結を防止する。次いでVセグメント挿入断片をランダム挿入断片と一緒に連結せしめ、合成Vセグメントレパートリーを含む交互複製型を作製する。この連結混合

をシエラ勾配上でサイズ選別し、50~100 kb断片を、例えばD-J一定常小遺伝子座構成物と一緒に、マイクロインジェクションする。介在するクローニング段階を伴わずに合成Vセグメントレパートリーを直接注入することにより、注入断片の複製型が単一位位に挿入されるようになるという事実を利用することが可能である。この場合、そのような複製型は完全には余分でないが、異なる多様性をもたらす。あるいは、合成VセグメントレパートリーをD-J-C小遺伝子座と組み合わせて重複トランスジェンを形成せしめることもできる。

合成抗原免疫グロブリンセグメントレパートリーも同様に、適当な抗原遺伝子座用のプライマーを使って作製することができる。

内因性免疫グロブリン遺伝子座の機能的破壊

好結果に再配列された免疫グロブリン重複および重複トランスジェンの発現は、トランスジェニック非ヒト動物中の内因性免疫グロブリン遺伝子の再配列を抑制することにより優性作用を有すると予想される。しかしながら、内因性抗体を欠く非ヒト動物を生成せしめる別の方法は、内因性免疫グロブリン遺伝子座を突然変異せしめることによるものである。胎児性幹細胞技術および相同置換法を使って、内因性免疫グロブリンレパートリーを容易に排除することができる。下記はマウス免疫グロブリン遺伝子座の機能的破壊を説明する。しかしながら、開示されるベクターおよび方法は、他の非ヒト動物における使用に合わせて容易に改変することができる。

簡単に言えば、この技術は、生殖細胞系に分化することができる多分化能性細胞系における、相同置換による遺伝子の不活性化を包含する。マウス免疫グロブリンの重鎖コピーを含むDNA構成物を胎児性幹細胞の核に導入する。その細胞の一部において、導入さ

れたDNAがマウス遺伝子の内因性コピーと組み換わり、それを変異コピーで置き換える。新たに操作された遺伝的損傷を含む細胞を宿主マウス胚に注入し、それを受容体の胚に再移植する。それらの胚の一部が胚細胞系に完全に由来する生殖細胞を有するキメラマウスに発達する。従って、キメラマウスを交配することにより、導入された遺伝的損傷を含むマウスの新規系列を獲得することが可能である (Capecchi (1989) *Science*, 244, 1288-1292により概説されている)。

マウスλ遺伝子座は免疫グロブリンのわずか5%に寄与するため、重複および/またはμ重複遺伝子座の不活性化で十分である。それらの遺伝子座の各々を破壊するには3つの方法があり、J領域の欠失、J-Cイントロンエンハンサーの欠失、および終結コドンの導入による正常領域コード配列の破壊である。DNA構成物デザインの見地から、最後の方法の選択が最も簡単である。μ遺伝子の排除はB細胞の成熟を破壊し、それによっていずれかの機能的重複セグメントにクラススイッチすることを防ぐ。それらの遺伝子座を破壊 (ノックアウト) する方を下記に概説する。

マウスμおよびλ遺伝子座を破壊するためには、Jannischおよび共同研究者 (Zijlstraら (1989), *Nature*, 342, 435-438) によりマウスβ2ミクログロブリン遺伝子の好転写の破壊に使われたデザインを基にした簡便ベクターを用いる。プラスミドpMCneoからのネオマイシン耐性遺伝子 (neo) を簡便遺伝子のコード領域中に挿入する。pMCneo挿入断片はneo発現を符合するのにハイブリッドウィルスプロモーター/エンハンサー配列を使う。このプロモーターは胎児性幹細胞中で活性である。従って、破壊 (ノックアウト) 構成物の組込みのための選択マーカーとしてneoを使うことができる。ランダム挿入現象に対する陰性選択マーカーとしてHSVチミジンキ

ナーゼ (tk) 遺伝子を該構成物の末端に付加する (Zijlstraら、前掲)。

重複遺伝子座を破壊するための簡便ベクターを図7に示す。重複遺伝子座を破壊するための第一方法はJ領域の削除である。この領域はマウスではかなり小さく、わずか1.3 kbに及び。遺伝子簡便ベクターを作製するために、分離されるA定常領域エクソンの全部を含む15 kbのKpnI断片をマウスゲノムライブラリーから単離する。1.3 kbのJ領域をpMCneoからの1.1 kb挿入断片により置き換える。次いで該KpnI断片の5'末端にHSV tk遺伝子を付加する。相同置換によるこの構成物の正しい組込みは、neo遺伝子によるマウスJ領域の置換をもたらすだろう (図7)。neo遺伝子を基にしたプライマーとD領域中のKpnI部位の5'のマウス配列に相同のプライマーとを使って、PCRにより置換体をスクリーニングする。

あるいは、μ遺伝子のコード領域を破壊することにより重複遺伝子座を破壊 (ノックアウト) する。このアプローチは、上記のアプローチで使ったものと同じ15 kbのKpnI断片を必要とする。pMCneoからの1.1 kb挿入断片をエクソンII中のユニークBamHI部位のところに挿入し、そしてHSK tk遺伝子を3' KpnI末端に付加する。neo挿入断片の片側における二重交差 (これはtk遺伝子を削除する) を選択する。それらは、選択されたクローンのプールからPCR増幅により検出される。PCRプライマーの一方はneo配列に由来し、そして他方は簡便ベクターの外側のマウス配列に由来する。マウス免疫グロブリン遺伝子座の機能的破壊は実施例に記載される。

再配列された免疫グロブリン重複および重複トランスジェンを含むトランスジェニック非ヒト動物

再配列されていない小遺伝子座はトランスジェンを含有する上述のトランスジェニック動物の産生をなす前は、天然の免疫グロブリン遺伝子座に見つかる可変遺伝子セグメントの全部を含める必要なしに完全な抗体レパートリーを生成することが可能であることである。理論的には、二次レパートリーを減少せずに、一次レパートリーに貢献する異なる配列の数を減らすことが可能である。任意の特定抗原に対してT細胞依存性応答を開始するのに十分な多様性が一次レパートリーにある限り、体細胞高度突然変異がその抗原に対する高親和性抗体を提供することができるだろう。

この概念は、完全に相同の抗体レパートリーが体細胞突然変異により完全に作製される本発明のこの観点において更に前進する。抗原結合部位は、アミノ末端重鎖ドメインとアミノ末端軽鎖ドメインの間の界面により定められる。抗原と相互作用するこれらの各ドメインの内部のCDR1、2および3残基は、β鎖を連結する3つの異なるループ上に位置する。前に記載したように、これらの領域は、異なる抗原を認識する異なる抗体分子間で最大の配列多様性を有する。よって、抗体レパートリーはCDR1、2および3の配列多様性により決定される。完全な抗体レパートリーを生成するCDR1、2および3の多様性は3つの源に由来する：組換え多様性、結合多様性および体細胞突然変異。CDR1とCDR2の間の組換え多様性は、異なるCDR1および2配列を含む異なるVセグメントの選択から生じる。CDR3の間の組換え多様性は、異なるDおよびJセグメントの選択から生じる。結合多様性はCDR3多様性にのみ貢献し、V領域全体にまたがって作用する体細胞突然変異は、3つの相補性決定領域の全ての多様性に貢献する。組換えおよび結合多様性は一緒になって一次レパートリーの多様性に貢献する(図1)。VDJ結合はIgMを発現する一次B細胞のセットを生じる。

既知抗原に対して低い親和性を有する抗体を形成する。この動物に既知抗原を注入した場合、そのB細胞は二次応答を受け、その抗原に対する高親和性抗体の産生を引き起こす。しかしながら、このマウスに既知抗原と新規抗原の混合物を注入し、次いで新規抗原のみでチャレンジした場合には、上述の分岐過程により、新規抗原に対する高親和性抗体が産生される。このアプローチは次の2つの主要利点を有する：第一に、トランスジェニック動物が容易に作製できること；そして第二に、再配列されたトランスジェンは、内因性マウス遺伝子の再配列を対立的におよび同位的に排除でき、よって上述した相同組換えによりこれらの遺伝子を排除する必要がなくなる。

本発明のこの種類の第一段階は、既知抗原に対して向けられたIgM抗体を発現するヒトハイブリドーマからの、再配列された重鎖および軽鎖遺伝子の単離である。理想的ハイブリドーマは、良好なマウスT細胞応答を生ぜしめることができる容易に入手可能な抗原を認識するものである。そのようなヒトハイブリドーマは多数存在し、それらとしては、破傷風毒素、シュドモナス、またはグラム陰性菌といった有害な抗原と反応するものが選つかぎられる

(James および Bourla (1987) *J. Immunol. Methods*, 100, 5-40により記載されている)。完全な再配列された重鎖遺伝子はDNAの単一断片(約20 kb)上に単離され、一方3'エンハンサーを含む再配列されたα重鎖遺伝子は第二のDNA断片(約20 kb)上に単離される。それらの各断片は、ハイブリドーマから単離されたDNAから作製したλファージライブラリーから単離されたクローンから一緒に組み合わされる。2つの断片物、即ち重鎖断片物と軽鎖断片物が作製される。

重鎖断片物(図10)は、ヒトγ3およびγ1定常領域を含む25 kb断片とその後方のラット重鎖3'エンハンサー(Pattersonら

外来抗原に対して最少の親和性を有する細胞表面IgM分子を発現する任意の一次レパートリーB細胞は、IgMとしてその抗原を細胞内に取り込み、そして細胞表面から離れて循環する。次いで該抗原は加工され、金合したペプチドがクラスII MHC分子により細胞表面に提示される。十分な外来抗原が細胞表面に提示されれば、これがT細胞応答を開始させ、次いでT細胞応答がB細胞のT細胞依存性成熟を開始させる。これがいわゆる二次応答である(図8)。この応答の一部は、免疫グロブリン遺伝子の可変領域の高度突然変異に因る。従って二次応答を受けたB細胞クローンは常に、変更された免疫グロブリン分子を有する新規クローンを生じる。体細胞高度突然変異は全V領域にまたがって起こるため、親和性の成熟の過程に対する理論的制限はない。

本発明のこの観点では、完全な抗体応答を生ぜしめるのにCDR1およびCDR2多様性は不要である。むしろ、VJおよびVDJ結合により作られるCDR3多様性が、多数の異なる抗原に対して高親和性抗体を産生するT細胞依存性成熟を開始させるのに十分な最少の親和性を提供するのである。よって、一次多様性を用いずに広範囲の抗体レパートリーを作製するための方法およびトランスジェニック動物が提供される。そのような多様性は、抗体多様性の発生のための体細胞突然変異に頼っている。親和性成熟の過程の間に、体細胞突然変異は、何種抗原に対して高いというよりむしろ低い親和性を有する多数のクローンを生ぜしめる。それらのクローンの大部分は選択されず、死に絶えてしまう。しかしながら、それらのクローンの1つが更に存在する新規抗原に対して親和性を有するならば、このクローンは増殖して新規抗原に対する親和性成熟を受ける(図9)。本発明のこの観点では、再配列されたヒト重鎖および軽鎖を有するトランスジェニック非ヒト動物、例えばマウスを組み合わせると、

(1990), *Nature*, 344, 165-168)を含む700 bp断片に連結された、再配列されたIgM遺伝子を含有する20 kbのハイブリドーマ断片から成る。重鎖断片物は、再配列されたα鎖と3'エンハンサーとを含む20 kbの完全DNA断片である。それら2つの断片物を、それらがマウスゲノム中の同一部位において組み込まれるように、同時注入する。トランスジェニックマウスをトランスジェンRNAの発現についてノーザンブロット分析により試験する。次いで尾血液試料においてFACS分析を実施し、トランスジェンによりコードされるタンパク質の細胞表面発現を検出する。次いでマウスをもとのハイブリドーマにより認識される抗原で免疫処置する。尾血液試料に関してELISAおよびFACS分析を実施してクラススイッチを検出する。最後に、もとの抗原と一緒に抗原のパネルを同時注入することにより、多数の異なる抗原に反応する能力についてマウスを試験する。尾血液をELISAにより分析し、個々の抗原に対して向けられた高親和性ヒトIgG抗体の産生を検出する。

このトランスジェニックマウスを、特定抗原に対して向けられたヒト抗体の産生に使用するためには、その抗原を、好ましくは遺伝子を単離したハイブリドーマに因る抗原と一緒に、同時注入する。このハイブリドーマ因る抗原は誘抗原(しばしば第二抗原)と呼ばれ、新規抗原は単に抗原(または第一抗原)と呼ばれる。可能であれば、第二抗原は注入前に第一抗原に化学的に架橋結合される。これは、第一抗原を一次トランスジェン提示B細胞により取り込みおよび提示させ、それによって第一抗原を認識する活性化ヘルパーT細胞のプールの存在を促進する。典型的な免疫処置スケジュールは次の通りである。第1日：完全フロイントアジュバント中で第二抗原と混合したまたはそれに架橋結合した第一抗原をマウスに腹腔内(i.p.)注射する。第14日：第一抗原(第二抗原を含まない)を不完全

フロイントアジュバント中で $\text{I}\mu$ 注射する。第35日：不完全フロイントアジュバント中の第一抗原を繰り返し注射する。第45日：尾靜血液試料においてELISAにより抗体応答について試験する。第58日：良好な応答者には不完全フロイントアジュバント中の抗原を繰り返し注射する。第59日：良好な応答者の脾臓を融合する。

本発明の別の観点では、 $\text{I}\mu$ 遺伝子を単離したハイブリドーマにより認識される抗原を免疫原として使う。次いでもとの抗体の体細胞突然変異形を発見する免疫反応動物から、新規トランスジェニックハイブリドーマを単離する。それらの新規抗体は、もとの抗原に対して一層高い親和性を有するだろう。この抗体「研磨(sharpening)」法は、CDR移植術により作成された(E.P.公開番号239400、1987年9月30日に公開)かまたは細田(W.B. Huteら(1989) *Science*, 246, 1275)もしくはファージ(T. Clacksonら(1991) *Nature*, 352, 624)発現ライブラリーから単離された抗体遺伝子にも適用することができる。

再配列されたまたは再配列されていない免疫グロブリン重鎖および/または軽鎖トランスジェンを含有するトランスジェニック非ヒト動物

上記態様は、完全に再配列されたまたは完全に再配列されていない重鎖および軽鎖免疫グロブリントランスジェンを使って、異種抗体を産生することのできるトランスジェニック非ヒト動物を製造することを記載した。本発明の更なる観点では、上述のいずれかの再配列されていないトランスジェンおよび再配列されたトランスジェンを組み合わせて使用してトランスジェニック動物において重鎖および軽鎖トランスジェンを提供することにより、少なくとも1つの再配列された免疫グロブリントランスジェンと少なくとも1つの再

配列されていない免疫グロブリントランスジェンを含有するトランスジェニック動物を製造する。この点に関して、再配列されていないトランスジェンは、重鎖または軽鎖のゲノムまたは小遺伝子座トランスジェン構成物を含んで成ることができ、再配列されたトランスジェンは再配列された適当なトランスジェンを含んで成ることができる。例えば、再配列されていない小遺伝子座軽鎖トランスジェンを使う場合、他方の適当なトランスジェンは完全に再配列された重鎖トランスジェンである。しかしながら、再配列されたトランスジェンが再配列された免疫グロブリン軽鎖トランスジェンを含んで成り、そして再配列されていないトランスジェンが免疫グロブリン重鎖ゲノムまたは小遺伝子座トランスジェン、最も好ましくは、関連したAおよび γ 定常領域を有する再配列されていないトランスジェンを含んで成ることが好ましい。

再配列されたトランスジェンと再配列されていないトランスジェンとの組合せは、一次レパトリーB細胞内での多様性の中間レベルを提供する。一次レパトリーB細胞における再配列されたトランスジェン中のCD1、CD2およびCD3の一次多様性は固定されるけれども、再配列されていないトランスジェンの再配列によって生じるCDR1、CDR2およびCDR3の一次多様性は、再配列された重鎖および軽鎖トランスジェンを使った時に得られるB細胞クローンよりも高い潜在的な多様性を有するB細胞の一次レパトリーの集団を提供する。そのような一次多様性は、そのような細胞が外来抗原に反応すると、体細胞突然変異によって拡大された二次多様性を提供する。

模倣

用語「実質的に相同な」模倣とは、2つの模倣が、または指定されたその配列が、適当なヌクレオチド挿入または欠失を使って最適

に整列しそして比較した時に、少なくとも約80%のヌクレオチド、通常は少なくとも約90%~95%、より好ましくは少なくとも約98%~99.5%のヌクレオチドが同一であることを指し示す。あるいは、セグメントが選択的ハイブリダイゼーション条件下でその鎖の相補体にハイブリダイズする時、実質的相同性が存在する。模倣は完全細胞中に、細胞溶解物中に、または部分的に精製されたもしくは実質的に純粋な形で、存在することができる。模倣は、標準技術により、例えばアルカリ/SDS処理、CaCl₂バンド沈降、カラムクロマトグラフィー、アガロースゲル電気泳動および当業界で公知の他の方法により、他の細胞成分または他の汚染物、例えば他の細胞性模倣もしくはタンパク質から分離精製された時、「単離され」または「実質的に純粋にされ」る。F. Ausubelら編、*Current Protocols in Molecular Biology*, Greene Publishing and Wiley-Interscience, New York (1987)を参照のこと。

本発明の模倣組成物は、遺伝子配列を提供するための標準技術に従って、しばしばcDNA、ゲノムDNAまたは混合物のいずれかからの生来の配列(断片された制限部位等を除く)を複製せしめることができる。コード配列については、それらの変異は、所望であればアミノ酸配列に影響してもよい。特に生来のV、D、J、定常、スイッチおよび他の本明細書中に記載のそのような配列に実質的に相同であるかまたはそれから誘導されるDNA配列が考えられる(ここで、「誘導される」とは、ある配列が別の配列と同一であるかまたは変更されていることを指し示す)。

模倣はそれが別の模倣配列と機能関係に置かれる時、「作用可能に連結される」という。例えば、プロモーターまたはエンハンサーがコード配列の転写に作用するならば、それらはコード配列に作用可能に連結されている。転写調節配列については、作用可能に連

結されるとは、連結されるDNA配列が連続であって、そして2種のタンパク質コード領域を連結することが必要な場合には、連続であって且つ読み枠内であることを意味する。スイッチ配列については、作用可能に連結されるとは、該配列がスイッチ置換えを行うことができることを意味する。

特定の好ましい模倣

本発明の好ましい態様は、実施例16に記載のトランスジェンの単一コピーを含有する動物と交配させた実施例14に記載のトランスジェン(pHC2)の単一コピーを含有する動物、並びに実施例9および12に記載のJH欠失動物から繁殖させた子孫である。動物はそれらの3つの特性について両型接合に交配される。そのような動物は次の遺伝子型を有する：再配列されていないヒト重鎖小遺伝子座(実施例14に記載)の単一コピー(染色体の一価体1組あたり)、再配列されたヒト κ 軽鎖構成物(実施例16に記載)の単一コピー(染色体の一価体1組あたり)、および恒常的JHセグメントの全長を除去する各内因性マウス重鎖遺伝子座のところの欠失(実施例9および16に記載)。そのような動物は、JHセグメントの欠失について両型接合であるマウスと交配させると、JH欠失について両型接合でありそしてヒト重鎖および軽鎖構成物については半接合である子孫を生産する。生じた動物に抗原を注入し、それらの抗原に対するヒトモノクローナル抗体の産生に使う。

そのような動物から単離されたB細胞は、それらが各遺伝子の単一コピーのみを含むため、ヒト重鎖および軽鎖に関して単一特異性である。更に、それらはヒトまたはマウス重鎖に関して単一特異性であろう。というのは、実施例9および12に記載のようにして導入されたJH領域に広がる欠失によって、両方の内因性マウス重鎖

伝子コピーが非特異的であるためである。更に、B細胞の實質的部分はヒトまたはマウス胚盤に關して単一特異性であろう。何故なら、再配列されたヒトκ輕鎖遺伝子の単一コピーの発現が、B細胞の實質的部分における内因性マウスκおよびλ輕鎖遺伝子の再配列を対立的におよび同位的に誘導するからである。

好ましい型様のトランスジェニックマウスは、理想的には生來のマウスのものと實質的に同じである、有意なレパートリーを有する免疫グロブリン産生を承すだろう。例えば、内因性Ig遺伝子が不活性化されている時、該免疫グロブリンレベルは約0.1~10mg/ml血清、好ましくは0.5~5mg/ml、理想的には少なくとも約1.0mg/mlの範囲であろう。IgHからIgGにスイッチすることができるとトランスジェニックをトランスジェニックマウスに導入した時、血清IgG対IgHの成熟マウス比は好ましくは約10:1である。もちろん、IgG対IgH比は、未成熟マウスではずっと低いだろう。一般に、脾臓およびリンパ節B細胞の約10%より多く、好ましくは40~80%が、もっぱらトIgGタンパク質のみを発現する。

レパートリーは理想的には非トランスジェニックマウス中にしめされるものとほぼ等しく、通常は少なくとも約10%ほど高く、好ましくは25~50%またはそれ以上高いだろう。マウスゲノム中に導入される異なるV、JおよびD領域の数に主として依存して、通常少なくとも約1000個の異なる免疫グロブリン（理想的にはIgG）、好ましくは $10^4 \sim 10^5$ またはそれ以上の免疫グロブリンが産生されるだろう。それらの免疫グロブリンは、典型的には、高抗原性タンパク質の約半分またはそれ以上を認識するだろう。抗原性タンパク質としては、ハト赤血球膜C、ニトロリゾチーム、アメリカヤマゴボウのマイトジェン(PNH)、ウシ血清アルブミン、アオガイヘモシアニン、インフルエンザ赤血球凝集素、スタフィロコッカス

ロテインA、マッコウクジラミオグロビン、インフルエンザノイラミニダーゼおよびリブレクタータンパク質が挙げられるがそれに限定されない。上記免疫グロブリンの幾つかは、予め選択された抗原に対して、少なくとも約 $10^{-6}M^{-1}$ 、好ましくは $10^{-7}M^{-1} \sim 10^{-8}M^{-1}$ またはそれ以上の親和性を示すだろう。

上記に本発明のトランスジェニック動物の好ましい型様を記載したけれども、他の型様は本明細書の開示により、そしてより特定のには実施例に記載のトランスジェニックにより定義される。トランスジェニック動物の4つのカテゴリーが定義される：

- I. 再配列されていない重鎖免疫グロブリントランスジェニックと再配列された重鎖免疫グロブリントランスジェニックとを含有するトランスジェニック動物。
- II. 再配列されていない重鎖免疫グロブリントランスジェニックと再配列されていない輕鎖免疫グロブリントランスジェニックとを含有するトランスジェニック動物。
- III. 再配列された重鎖免疫グロブリントランスジェニックと再配列されていない輕鎖免疫グロブリントランスジェニックとを含有するトランスジェニック動物。
- IV. 再配列された重鎖免疫グロブリントランスジェニックと再配列された輕鎖免疫グロブリントランスジェニックとを含有するトランスジェニック動物。

トランスジェニック動物の上記カテゴリーの、好ましい優先順序はI>II>III>IVである。

トランスジェニック動物の上記カテゴリーの各々の範囲内で、多数の可能な組合せが好ましい。そのような好ましい型様は下記のものを含んで成る。

カテゴリー-I

(a)実施例7または16の動物と交配させた実施例1と2または19と20の動物。

(b)実施例7または16の断片と同時注入した実施例1または19の断片。

(c)実施例7または16の動物と交配させた実施例5(H、IまたはJ)、14、17または21の動物。

(d)実施例7または16の構成物と同時注入した実施例5(H)または14の構成物。

(e)実施例9、11、12または13の動物と交配させた上記の全て。特に好ましい型様は実施例9または12または13の動物と交配させた上記の全てである。

カテゴリー-II

(a)実施例8、3、4、18、22または23の動物と交配させた実施例1、2、19または20の動物。

(b)実施例2または20に記載の断片と同時注入した実施例1または19に記載の断片。

(c)実施例6(B、CまたはD)または18の動物と交配させた実施例5(H、IまたはJ)、14、17または21の動物。

(d)構成物6(B)または18と同時注入した構成物5(H)または14。

(e)実施例6(B、CまたはD)または18の動物と交配させた実施例1、2、19または20の動物。

(f)実施例6(H、IまたはJ)、14、17または21の動物と交配させた実施例3、4、22または23の動物。

(g)実施例9、10、11、12または13の動物と交配させた上記の全て。

カテゴリー-III

(a)実施例8または15の動物と交配させた実施例3、4、22または23の動物。

(b)実施例8または15の断片と同時注入した実施例3または23の断片。

(c)実施例8または15の動物と交配させた実施例6(B、CまたはD)または18の動物。

(d)実施例8または15の構成物と同時注入した実施例6(B)または18の構成物。

(e)実施例9~13の動物と交配させた上記の全て。

カテゴリー-IV

(a)実施例8または15の動物と交配させた実施例7または16の動物。

(b)実施例8または15の構成物と同時注入した実施例7または16の構成物。

(c)実施例9~13の動物と交配させた上記の全て。

下記は例示のつもりで与えられ、請求の範囲に対する限定と解釈してはならない。

方法および材料

トランスジェニックマウスは、Hoganら、"Manipulating the Mouse Embryo: A Laboratory Manual", Cold Spring Harbor Laboratoryによって得られる。

胎児性幹細胞は、発現された方法によって操作される(Teratocarcinomas and embryonic stem cells: a practical approach, E.J. Robertson編, IRL Press, Washington, D.C., 1987; Zijlstraら(1989), *Nature*, 342, 435-438; およびSchwartzberg,

P.ら(1989), *Science*, **246**, 789-803)。

DNAクローニング方法は、J. Sambrook ら, *Molecular Cloning: A Laboratory Manual*, 第2版, 1989, Cold Spring Harbor Laboratory Press, Cold Spring Harbor, N.Y.に従って実施される。

オリゴヌクレオチドは、製造業者により与えられた規格書に従ってApplied Biosystemsのオリゴヌクレオチド合成装置上で合成される。

ハイブリドーマ細胞および抗体は、"Antibodies: A Laboratory Manual", Harlow およびDavid Lane編, Cold Spring Harbor Laboratory (1988)に従って操作される。

実施例1

ゲノム重複ヒトIgトランスジェン

この実施例は、マウスの融合子中にマイクロインジェクションされるヒトゲノム重複免疫グロブリントランスジェンのクローニングとマイクロインジェクションを記載する。

Hartluff, W.F.ら(1985), "Transcription and Translation: A Practical Approach", B.D. HammesおよびS.J. Higgins編, 89-129頁, IRL Press, Oxfordにより記載されたようにして、新鮮なヒト胎盤組織から核を単離する。単離された核(またはPBSで洗浄したヒト精母細胞)を低融点アガロース母材中に懸け込み、EDTAとプロテイナーゼKで溶解せしめて高分子量DNAを精製させ、このDNAを次いでM. FinneyによりCurrent Protocols in Molecular Biology (P. Ausubelら編, John Wiley & Sons, 増補4版, 1988, 第2.5.1章)中に記載された通りにアガロース中で制限酵素NotIで消化する。

次いでNotI消化DNAを、Anand, R.ら(1989), *Nucl. Acids Res.*,

記載されたようにV1~V5の複数コピーを含む上述の670-830 kb NotI断片の上流の570 kb NotI断片を単離する。(Bermanら(1988)前掲は2つの570 kb NotI断片を抽出した。その各々が多数のVセグメントを含む。)

上記2断片を実施例1に記載の如くマウス単細胞胚の核に同時注入する。

2つの異なるDNA断片の同時注入は、通常、染色体内の同じ挿入部位のところへの両断片の組み込みを引き起こすだろう。従って、2断片の各々の少なくとも1コピーを含有する生成トランスジェニック動物の約50%が、定常領域含有断片の上流に挿入されたVセグメントを有するだろう。それらの動物のうち、110 kb SpeI断片の位置に関する570 kb NotI断片の方向に依存して、50%がDNA逆位により、そして50%が欠失により、V-DJ結合を達成するだろう。生成したトランスジェニック動物からDNAを単離し、そしてサザンブロットハイブリダイゼーションにより両トランスジェンを含むことがわかったそれらの動物(詳しくは、多数のヒトVセグメントとヒト定常領域遺伝子の両方を含む動物)を、ヒト免疫グロブリン分子を産生する能力について試験する。

実施例3

生体内相同組換えにより形成される

ゲノム重複ヒトIgトランスジェン

ヒトκ軽鎖の塩基はLorens, W.ら(1987), *Nucl. Acids Res.*, **15**, 9867-9877に記載されており、そして図11に提示される。

Cκ全部、3'エンハンサー、全Jセグメントおよび少なくとも5つの異なるVセグメントを含有する450 kb XhoI-NotI断片(a)を単離し、そして実施例1に記載の如く単細胞胚の核にマイ

17, 3426-3433により記載されたようにパルスフィールドゲル電気泳動により分離する。NotI断片に含む部分をサザンブロットハイブリダイゼーションによりアッセイし、この断片によりコードされる1または複数の配列を抽出する。そのような配列は、重複Dセグメント、Jセグメント、μおよびγ1定常領域と一輪に6種のVHファミリーの全部の代表物を含む(この断片は、Bermanら(1988)前掲によりHeLa細胞から670 kb断片として測定されているが、本発明者らはヒト胎盤および精母DNAからは830 kb断片としてであることを発見した)。このNotI断片を含む部分(図4参照)をブローし、そして酵母細胞中のベクターpYACNNのNotI部位にクローニングする。プラスミドpYACNNは、pYAC-4 Neo (Cook, R.ら(1988), *Nucl. Acids Res.*, **16**, 11817)をEcoRIで消化しそしてオリゴヌクレオチド5'-AAT TGC CGC CGC -3'の存在下で連結せしめることにより調製する。

Brownsteinら(1989), *Science*, **244**, 1348-1351およびGreen, E.ら(1990), *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, **87**, 1213-1217により記載されたようにして、重複NotI断片を含むYACクローンを単離する。M. Finney前掲により記載されたパルスフィールドゲル電気泳動により、高分子量酵母DNAからクローニングしたNotI挿入断片を単離する。1μlのスペルミンの添加によりこのDNAを高凝縮させ、上述の単細胞胚の核に直接マイクロインジェクションする。

実施例2

不連続ゲノム重複Igトランスジェン

VH6、Dセグメント、Jセグメント、μ定常領域および一部のγ定常領域を含むヒトゲノムDNAの110 kb SpeI断片(図4参照)を実施例1に記載の如くYACクローニングにより単離する。

クロインジェクションする。

実施例4

生体内相同組換えにより形成される

ゲノム重複ヒトIgトランスジェン

上記成分の全部と少なくとも20個多いVセグメントとを含む750 kb MluI-NotI断片(b)(図11参照)を実施例1に記載の如く単離し、そしてBssHIIで消化して約400 kbの断片(c)を生成せしめる。

450 kb XhoI-NotI断片(a)と約400 kb MluI-BssHII断片(c)は、図11に示されるBssHII制限部位とXhoI制限部位とにより限定される配列重複を有する。マウス融合子のマイクロインジェクションによるそれらの2断片の相同組換えは、450 kb XhoI/NotI断片(実施例3)に見つかるものよりも少なくとも15-20個追加のVセグメントを含むトランスジェンをもたらす。

実施例5

重複小遺伝子座の作製

A. pGP1およびpGP2の作製

pBR322をEcoRIとStyIで消化し、下記のオリゴヌクレオチドと連結せしめることにより、図13に記載の制限部位を有する147塩基対の挿入断片を含むpGP1を作製する。それらのオリゴの既述的置換は図13にも示される。

オリゴヌクレオチドは下記のものである：

オリゴ-1 5' - CTT GAG CCC GCG TAA TGA GCG GCG TTT
TTT TTC CAT ACT GCG GCG - 3'
オリゴ-2 5' - GCA ATC GCG TCG ATC CAT GCG GCG GTA
GCA TCG ATA TCT AGA GCT CGA GCA - 3'

オリゴ-3 5' - TGC AGA TCT GAA TTC CCG GGT ACC AAG
CTT AGG GGT ACT AGT CGC CCC GCT -3'

オリゴ-4 5' - AAT TAG CCG CCG CAC TAC TAC CCG TAA
GCT TGG TAC CCG GGA ATT -3'

オリゴ-5 5' - CAG ATC TGC ATC CTC GAG CTC TAC ATA
TGC ATG CTA CGC CCG CAT GGA TCC -3'

オリゴ-6 5' - AGG CCA TTG CCG CCG CAG TAT GCA AAA
AAA AGC CCG CTC ATT AGG CCG GCT -3'

このプラスミドは、マイクロインジェクション用のベクター配列から導出することができる大挿入断片を構築するための、稀少な切断性NotI部位により開かれた大きなポリリンカーを含む。このプラスミドは、pUC由来プラスミドに比べて比較的低コピーであるpBR322に由来する(pGP1は複製開始点の近くにpBR322コピー数調節領域を保持している)。低コピー数は挿入配列の潜在的毒性を減少させる。加えて、pGP1は、アムピシリン耐性遺伝子と原記ポリリンカーとの間に挿入された、trpA由来の強力な転写ターミネーター配列(Christie, G.E.ら(1981), *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*)も含む。これは、アムピシリンプロモーターから起こる読み違い転写を防ぐことにより、転写の挿入断片に因する毒性を減少させる。

プラスミドPG2は、ポリリンカー中に追加の制限部位(SfiI)を導入するようにpGP1から誘導される。pGP1をNivIとSpeIで消化し、該プラスミドのポリリンカー部分の中の認識配列を切除する。このように消化されたpGP1に次のアダプターオリゴヌクレオチドを連結せしめてpGP2を作製する。

5' CGC CTC GCC GCA ATG GCC A 3'

5' CTA CTC GCC ATT GCG GCC A 3'

pGP2はNivI部位とSpeI部位の間に置かれた追加のSfiI部位を含むこと以外はpGP1と同じである。これは挿入断片をSfiIで並びにNotIで完全に切除することを可能にする。

CCT CTT CCT CCT を使ってヒトゲノムDNAライブラリーから単離された4 kb EcoRI/BamHI断片(図14)を使って、開かれた3' 1.5 kb BamHI断片を同様に単離し、そしてpUC19中にクローニングする。

pGP1をBamHIとBglIIで消化した後、チウジン塩アルカリホスファターゼで処理する。

図14からの断片(αおよびβ)を前記消化pGP1中にクローニングする。次いで5' BamHI部位がBamHI/BglII融合により破壊されるように置かれたクローンを単離する。それをpMUと命名する(図15参照)。pMUをBamHIで消化し、図14からの断片(α)を挿入する。HindIII消化により方向性を確認する。生じたプラスミドpHIG1(図15)は、JおよびCμセグメントをコードする18 kb 挿入断片を含む。

D. Cμ領域のクローニング

pGP1をBamHIとHindIIIで消化し、次いでチウジン塩アルカリホスファターゼで処理する(図14)。このように処理された図14の断片(α)および図14の(β)を、BamHI/BglIIで切断したpGP1中にクローニングする。HindIII消化により断片(α)の正しい方向を確認し、Cμ領域をコードする12 kb 挿入断片を含むpCON1を得る。

pHIG1は、NotI部位により開かれたポリリンカー中にSfiI 3'部位とSpeI 5'部位を有する18 kb 挿入断片内にJセグメント、スイッチおよびCμ配列を含む。再配列されたVDJセグメントに使われるだろう。pCON1はJ領域を欠き12 kb 挿入断片のみを含むこと以外はpHIG1と同じである。再配列されたVDJセグメントを含む断片の作製におけるpCON1の使用については後に記載する。

E. γ-1定常領域のクローニング(pREG2)

ヒトγ-1領域のクローニングは図16に描写される。

Yamamuraら(1988), *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 85, 2152-2158

B. pREG3(ラットエンハンサー-3')の作製

ラット定常領域の下流に置かれたエンハンサー配列を複製産物中に導入する。

Petterssonら(1990), *Nature*, 344, 185-188により記載された定常領域3'エンハンサーを単離し、クローニングする。次のオリゴヌクレオチド:

5' CAG GAT CCA GAT ATC AGT ACC TGA AAC AGG GCT TGC 3'

5' GAG CAT GCA CAG GAC CTG GAG CAC ACA CAG CCT TCC 3'

を使って、ラットIGH 3'エンハンサー配列をPCR増殖せしめる。

こうして形成された3'エンハンサーをコードする二本鎖DNAをBamHIとSphIで切断し、BamHI/SphIで切断されたpGP2中にクローニングしてpREG3(ラットエンハンサー-3')を得る。

C. ヒトJ-μ領域のクローニング

この領域の実質的部分を、λファージ挿入断片から単離された2以上の断片を組み合わせるによりクローニングする。図14を参照のこと。

オリゴヌクレオチド GGA CTC TGT CCC TGT GTG ATG CTT TTG ATG TCT GGG GCC AAG を使って、全長のヒトJセグメントを含む8.3 kb BamHI/BclII断片(Matsudaら(1988), *EMBO J.*, 7, 1047-1051; Ravetchら(1981), *Cell*, 27, 583-591)をヒトゲノムDNAライブラリーから単離する。

オリゴヌクレオチド CAC CAA GTT GAC CTG CCT GGT CAC AGA CCT GAC CAC CTA TGA を使って、エンハンサー、スイッチおよび定常領域コードエクソンを含む開かれた10 kb HindIII/BamHI断片(Yasuiら(1989), *Eur. J. Immunol.*, 19, 1399-1403)を同様に単離する。

プローブとしてクローンpMUN挿入断片(pMUNは、μ遺伝子Jオリゴヌクレオチド: CCT CTC GAC CAC CCG CTC CAC CTT CAT CGT

は、組込み時に部分的に削除されたトランスジェン産物からの連結ヒトγ-1の発現を報告している。彼らの結果は、3' BamHI部位が、5 kb未満のV-Cイントロンを有する経路再配列されそしてスイッチされたγ遺伝子コピーを含む配列の輸移となることを指摘している。従って、再配列されていないスイッチされていない遺伝子では、最初のγ-1定常エクソンの5'末端から5 kb未満のところで始まる配列中にスイッチ領域全体が含まれる。従ってそれは5' 5.8 kb HindIII断片中に含まれる(Billson, J.W.ら(1982), *Nucleic Acids Res.*, 10, 4071-4079)。Takahashiら(1982), *Cell*, 29, 871-879もまた、この断片がスイッチ配列を含むことを報告しており、この断片と7.7 kb HindIII-BamHI断片とを合わせると我々がトランスジェン産物に必要とする配列の全部を含むに達しない。

γ-1の第三エクソン(CH3)に特異的である次のオリゴヌクレオチドを使って、γ-1領域を含むファージクローンを同定し単離する。

5' TGA GCC ACG AAG ACC CTG AGG

TCA AGT TCA ACT GGT ACG TGG 3'

7.7 kb HindIII-BglII断片(図16中の断片(α))をHindIII/BglIIで切断されたpREG3中にクローニングしてpREG1を作製する。上述の5.8 kb HindIII断片(図16中の断片(β))をHindIII消化pREG1中にクローニングしてpREG2を作製する。BamHI/SpeI消化により正しい方向を確認する。

F. CγとCμの結合

上述したプラスミドpHIG1はヒトJセグメントとCμ定常領域エクソンを含む。Cμ定常領域遺伝子セグメントを含むトランスジェンを提供するために、pHIG1をSfiIで消化した(図15)。プラス

ミDpREG2 も SfiI で消化し、ヒトC α エクソンとラット3' エンハンサー配列を含む13.5 kb 挿入断片を得た。それらの配列を連結し、31.5 kb 挿入断片上にヒトJセグメント、ヒトC μ 定常領域、ヒトC γ 1定常領域およびラット3' エンハンサー配列を含むプラスミド pHIG3' を作製した (図17)。

pCON1 を SfiI で消化し、そしてpREG2 をSfiI で消化して得られたヒトC α 領域とラット3' エンハンサーとを含むSfiI 断片と連結せしめることにより、ヒトC μ およびヒトC γ 1をコードするがJセグメントを含まない第二のプラスミドを作製する。得られたプラスミドpCON (図17) は、ヒトC μ 、ヒトC γ 1およびラット3' エンハンサー配列を有する 26 kb の NotI / SpeI 挿入断片を含有する。

G. Dセグメントのクローニング

ヒトDセグメントをクローニングするための方法は図18に描写される。Dセグメントを含むヒトゲノムライブラリーからのファージクローンを、多様性領域配列 (Y. Ichihara ら(1988), *EMBO J.*, 7, 4141-4150) に特異的なプローブを使って同定しそして単離する。次のオリゴヌクレオチドを使用する。

```

DXP1: 5' - TGG TAT TAC TAT GGT TCG GCG AGT TAT TAT
      AAC CAC ATC GTC - 3'

DXP4: 5' - GCC TGA AAT GGA GCC TCA GCG CAC AGT GCG
      CAC GGA CAC TGT - 3'

DN4: 5' - GCA GCG AGG ACA TGT TTA GCA TGT CAG GCG
      GCA CCT GAC ACC - 3'
    
```

オリゴ DXP1 を使って同定されたファージクローンから、DLR1, DXP1, DXP1' およびDA1 を含む5.2 kb XhoI 断片 (図18中の断片②) を単離する。

オリゴ DXP4 を使って同定されたファージクローンから、DXR4,

と3' および5' 隣接配列と一緒に再配列されていないVセグメントを含む約2 kbの長さを有するDNA 断片を提供するユニーク制限部位を同定する。5' 開始配列はプロモーターおよび他の調節配列を含み、一方3' 隣接配列はV-DJ結合に必要な組換え配列を提供するだろう。この約3.0 kbVセグメント挿入断片をpGB2のポリリンカー中にクローニングし、pVH1を形成せしめる。

pVH1を SfiI で消化し、得られた断片をpHIG2 の SfiI 部位にクローニングして pHIG5' を作製する。pHIG2 はDセグメントのみを含むので、生成した pHIG5' プラスミドはDセグメントと一緒に単一のVセグメントを含む。pHIG5' 中に含まれる挿入断片のサイズは、10.6 kb + Vセグメント挿入断片のサイズである。

NotI と SpeI で消化によりpHIG5' から挿入断片を切り出す。J, C μ およびC γ 1セグメントを含む pHIG5' を SpeI と NotI で消化し、そして上記配列とラット3' エンハンサーとを含む3 kb断片を単離する。それらの2断片を一緒にして、NotI で消化されたpGPI中に連結せしめ、Vセグメント、8つのDセグメント、5つの機能性Jセグメント、C μ 、C γ 1およびラット3' エンハンサーを含むpHIGを作製する。この挿入断片のサイズは約43 kb + Vセグメント挿入断片のサイズである。

I. 相同組換えによる重鎖小遺伝子座の作製

前の章で描写したように、pHIGの挿入断片は単一のVセグメントを使用すると約43-45 kb である。この挿入断片サイズは、プラスミドベクター中に容易にクローニングすることができる限界かまたはそれに近い。より多数のVセグメントの使用に備えるために、接合子またはES細胞内での相同組換えによってラット3' エンハンサー配列、ヒトC μ 、ヒトC γ 1、ヒトJセグメント、ヒトDセグ

メント およびDA1 を含む3.2 kb XbaI 断片 (図18中の断片④) を単離する。

図18中の断片②、④および⑥を結合し、pGPIの XbaI / XhoI 部位中にクローニングして、10.6 kb 挿入断片を含むpHIG2 を形成せしめる。

このクローニングは連続的に行われる。まず、図18の5.2 kb断片②と図18の2.2 kb断片④を子ウシ腸アルカリホスファターゼで処理し、そして XhoI と XbaI で消化されたpGPI中にクローニングする。生じたクローンを約 5.2 kb および2.2 kb挿入断片を用いてスクリーニングする。5.2 kbおよび2.2 kb挿入断片での試験に陽性であるそれらのクローンの半分が、BamHI 消化により確かめると正しい方向で5.2 kb挿入断片を有する。次いで図18の3.2 kb XbaI 断片を、断片②と④を含むこの中間プラスミド中にクローニングし、pHIG2 を形成せしめる (図9)。このプラスミドは、ユニーク5' SfiI 部位とユニーク3' SpeI 部位を有するポリリンカー中にクローニングされた多様性セグメントを含む。完全なポリリンカーは NotI 部位により区別される。

H. 重鎖小遺伝子座の作製

下記は、1または複数のVセグメントを含むヒト重鎖小遺伝子座の作製を説明する。

Newkirk ら(1988), *J. Clin. Invest.*, 81, 1511-1518 のハイブリドーマ中に含まれるVセグメントとして同定されたものに相当する再配列されていないVセグメントを、次のオリゴヌクレオチド:

```

5' - GAT CCT GGT TTA GTT AAA GAG
      GAT TTT ATT CAC CCC TGT GTC - 3'
    
```

を使って単離する。

再配列されていないVセグメントの制限地図を調べて、消化する

メントおよび多数のヒトVセグメントを含むトランスジェンを形成する。重鎖DNA断片の生体内相同組換えを下記に記載する。

ヒトJセグメントを含む6.3 kb BamHI / HindIII断片 (図14中の断片②)を参照のこと) を、次のアダプター:

```

5' GAT CCA ACC AGT 3'
5' CTA GAC TGC TTC 3'
5' CCC GTC GAA CTA 3'
5' AGC TTA GTT CCA 3'
    
```

を使って、HluI / SpeI で消化された pHIG5' 中にクローニングする。

生成したプラスミドを pHIG5' 0 (重鎖) と命名する。このプラスミド中に含まれる挿入断片はヒトV, DおよびJセグメントを含む。pVH1からの単一Vセグメントが使われる時、この挿入断片のサイズは約17 kb + 2 kbである。この挿入断片を単離し、そしてヒトJ, C μ , γ 1およびラット3' エンハンサー配列を含むpHIG3' からの挿入断片と組み合わせる。両挿入断片は、2つのDNA断片の間の約6.3 kbの重複部分に備えるヒトJ配列を含む。これらをマウス接合子中に同時注入すると、生体内相同組換えが起こり、pHIG中に含まれる挿入断片と同等のトランスジェンを生成する。

このアプローチは生体内で形成されるトランスジェン中への多数のVセグメントの付加に備える。例えば、単一のVセグメントをpHIG5' 中に組み込む代わりに、(1)単離されたゲノムDNA、(2)ゲノムDNA から誘導された連続DNA、または(3)合成VセグメントレパートリーをコードするDNA、上に含まれる多数のVセグメントをpHIG2 の SfiI 部位にクローニングして pHIG5' V. を作製する。次いで図14のJセグメント断片②を pHIG5' V. 中にクローニングし、そして挿入断片を単離する。この挿入断片は、pHIG3' から単離した

挿入断片上に含まれるJセグメントと重なるJセグメントと多数のVセグメントを含むようになる。これをマウス接合子の核中に同時注入すると、相同置換えが起こり、多数のVセグメントおよび多数のJセグメント、多数のDセグメント、C μ 領域、C γ 1領域(全てヒト由来)並びにラットJ γ 1エンハンサー配列をコードするトランスジェンを生成する。

J、合成VH領域断片と重なるDJC領域

との同時注入による重組小遺伝子座の作製

上述した通りに合成V、領域断片を作製しそして単離する。それらの断片を、プラスミドpH16(または全くVセグメントを含まないpH16の複製)の複製型NotI挿入断片と一緒に同時注入する。同時注入されたDNA断片は染色体の単一部位に挿入される。生じたトランスジェニック動物の一部は、pH16複製物中の前記配列の近隣に且つ上述に置かれた合成V領域を有するトランスジェン挿入断片を含むだろう。それらの動物は、実施例5(H)に記載の動物よりも多数のヒト重組一次レポーターを有するであろう。

実施例6

重組小遺伝子座の作製

A. pE μ 1の作製

pE μ 1の作製は図21に描写される。オリゴ:
5' GAA TGG GAG TGA GGC TCT CTC ATA CCC TAT TCA GAA CTG ACT 3'
を使ってファージクローンから878 bpのXbaI-EcoRI断片(J. Banerjiら(1989), Cell, 53, 729-740)においてマウス重組エンハンサーを単離する。

このE μ 断片を、EcoRI部位の平滑末端フィルインにより、EcoRV/XbaI消化されたpGP1中にクローニングする。生じたプラスミド

いるラムダFIX II (Stratagene, La Jolla, California) 中にクローニングする。16 kb SmaI断片の連結はSmaI部位を破壊するがXhoI部位はそのまま残す。

11 kb BamHI断片を、クローニング前にBamHIで消化したラムダFIX II (Stratagene, La Jolla, California) 中にクローニングする。

各ライブラリーからのクローンを、C μ 特異的オリゴ:
5' GAA CTG TGG CTG CAC CAT CTG TCT TCA TCT TCC CGC CAT CTG 3'
を用いて選定する。

C μ がSmaIに隣接するように、16 kb XhoI挿入断片をXhoIで切断されたpE μ 1中にサブクローニングする。生じたプラスミドをpKap1と命名する。図22を参照のこと。

上記C μ 特異的オリゴヌクレオチドを用いて λ EMBL3/BamHIライブラリーを選定し、図20の断片4dに相当する11 kb クローンを固定する。5 kb SmaI断片(図20の断片4b)をサブクローニングし、次いでSmaIで消化されたpKap1中に挿入する。正しい方向のJセグメント、C μ およびE μ エンハンサーを含むそれらのプラスミドをpKap2と命名する。

その後、1または複数のV α セグメントをpKap2のNotI中にサブクローニングし、ヒトV α セグメント、ヒトJ α セグメント、ヒトC α セグメントおよびヒトE μ エンハンサーをコードするプラスミドpKapHを生ぜしめる。pKapHをNotIで消化することによりこの挿入断片を切り出し、そしてアガロースゲル電気泳動により精製する。こうして精製された挿入断片を上述の如くマウス接合子の核中にマイクロインジェクションする。

C. 生体内相同置換えによる α 重組小遺伝子座の作製

11 kb BamHI断片(図20の断片4d)を、その3'末端がSfiI部

をpE μ 1と命名する。

B. α 重組小遺伝子座の作製

α 領域断片は、少なくとも1つのヒトV α セグメント、5つのヒトJ α セグメント全部、ヒトJ α -C α エンハンサー、ヒト α 定常領域エクソン、および恒常的にはヒト3' α エンハンサーを含む(L. Meyerら(1989), EMBO J., 8, 1959-1964)。マウスの α エンハンサーはC μ から8 kb下流である。しかしながら、ヒトではまだ同定されていない。加えて、該断片はマウス重組J-C μ エンハンサーの1コピーも含む。

この小遺伝子座は次の4つの成分断片から作製される:

(a) マウス遺伝子座との類似によりヒトC α エクソンと3' ヒトエンハンサーとを含む16 kb SmaI断片(図20中の断片4a);

(b) 5つのJセグメント全部を含む5' 隣接5 kb SmaI断片(図20中の断片4b);

(c) pE μ 1から単離されたマウス重組イントロンエンハンサー(この配列は、8細胞系集のできるだけ初期に胚性細胞の出現を誘導するために含まれる。重組遺伝子は胚性遺伝子よりも初期に転写されるため、この重組エンハンサーはおそらくイントロン α エンハンサーよりも早い段階で活性であろう。); および

(d) 1または複数のVセグメントを含む断片。

この断片の調製は次の通りである。ヒト胎盤DNAをSmaIで消化し、電気泳動によりアガロース上で分離する。同時に、ヒト胎盤DNAをBamHIで消化し、電気泳動により分離する。SmaIで消化したゲルから16 kb 断片を単離し、同時にBamHIで消化したDNAを含むゲルから11 kb 断片を単離する。

16 kb SmaI断片を、XhoIで消化されXhoI制限消化生成物をフィルインするためにクレノワ断片DNAポリメラーゼで処理されて

位の方に向くように、BamHIで消化されたpGP1中にクローニングする。生じたプラスミドをpKapIntと命名する。pKapInt中のBamHI部位とSpeI部位との間のポリリンカー中に1または複数のV α セグメントを挿入してpKapBVを作製する。pKapBVの挿入断片をNotIでの消化により切り出し、そして精製する。pKap2からの挿入断片をNotIでの消化により切り出し、精製する。それらの2断片の各々は、pKapBVからの断片が、pKap2から得られる挿入断片中に含まれる5 kb SmaI断片と實質的に相同であるJ α セグメントを含む5 kbのDNA配列を含むという点で、相同性領域を含有する。それ故に、それらの挿入断片は、マウス接合子中にマイクロインジェクションされると相同置換えして、V α 、J α およびC α をコードするトランスジェンを形成することができる。

D. 重組JC領域断片と合成V α 領域断片との

同時注入による α 重組小遺伝子座の作製

上記の如く合成V α 領域断片を作製し、単離する。それらのDNA断片をプラスミドpKap2またはプラスミドpKapHの複製型NotI断片と同時に注入する。同時注入されたDNA断片は染色体の単一部位に挿入される。生成するトランスジェニック動物の一部は、pKap2またはpKapH複製物の該配列の近隣に且つ上述に置かれた合成V領域を有するトランスジェン挿入断片を含むだろう。それらの動物は実施例6(B)に記載のものよりも多数のヒト α 重組一次レポーターを有するだろう。

実施例7

免疫グロブリン α 重組遺伝子の再配列化を誘発される

コピーに相当するゲノムクローンの単離

この実施例は、着目の免疫グロブリンを産生する培養細胞からの

免疫グロブリン κ 重鎖遺伝子のクローニングを記載する。そのような細胞は、与えられた免疫グロブリン遺伝子の多数の対立遺伝子を含み得る。例えば、ハイブリドーマは4コピーの κ 重鎖遺伝子を含み、その2コピーは融合相手の細胞系からのものであり、2コピーは宿主の免疫グロブリンを発現するものB細胞からのものである。それらの4コピーのうち、数個が再配列することができるという事実にもかかわらず、ただ1つだけが宿主の免疫グロブリンをコードする。この実施例に記載の手順は、 κ 重鎖の発現コピーの選択的クローニングを考慮したものである。

A. 二本鎖cDNA

ヒトハイブリドーマもしくはリンパ節からの細胞、または細胞表面形質もしくは分泌形質またはその両形質の κ 重鎖含有IgMを合成する他の細胞系を、ポリA⁺RNAの単離に使用する。次いで該RNAを、逆転写酵素を使ったオリゴdT開始cDNAの合成に使用する。次いで一本鎖cDNAを単離し、ポリヌクレオチドターミナルトランスフェラーゼ酵素を使って3'末端にG残基を付加する。次いでG末端が付けられた一本鎖cDNAを精製し、そしてプライマーとして次のオリゴヌクレオチド:

5' - GAG GTA CAC TGA CAT ACT GGC ATG CCC CCC CCC - 3' を使った第3回目のDNA合成のための鋳型として使用する。

二本鎖cDNAを単離し、発現される免疫グロブリン分子の重鎖および軽鎖をコードするmRNAの5'末端のヌクレオチド配列を決定するために使用する。次いで、それらの発現される遺伝子のゲノムクローンを単離する。発現される重鎖遺伝子のクローニング方法は、下記のB部に要約される。

B. 軽鎖

グメントの内側に SmaI 部位がある場合にはBamHI またはXbaI) で切断する。いずれかの生成した非平末端をT4 DNAポリメラーゼ酵素で処理し、平末端化DNA分子を与える。次いで制限部位をコードするリンカー (断片中にどの部位が存在しないかに応じてBamHI, EcoRI またはXhoI) を付加し、そして対応するリンカー酵素で切断してBamHI, EcoRIまたはXhoI末端を有するDNA断片を与える。次いで該DNAをアガロースゲル電気泳動によりサイズ分離し、発現されるVセグメントを含むDNA断片を含む部分をラムダEMBL3またはラムダFIX (Stratagene, La Jolla, California)中にクローニングする。ユニークプローブ ϕ -カッパを使って、Vセグメント含有クローンを単離する。陽性クローンからDNAを単離し、そしてpKpiのポリリンカー中にサブクローニングする。生じたクローンをpKKLと命名する。

実施例8

免疫グロブリン重鎖 μ 遺伝子の再配列され発現されるコピーに相当するゲノムクローンの単離

この実施例は、宿主の免疫グロブリンを発現する培養細胞からの免疫グロブリン重鎖 μ 遺伝子のクローニングを記載する。この実施例に記載の手順は、 μ 重鎖遺伝子の発現コピーの選択的クローニングを考慮したものである。

実施例7のA部に記載した如く、二本鎖cDNAを調製し単離する。この二本鎖cDNAを変性せしめ、次のオリゴヌクレオチドプライマー:

5' - GTA CCC CAT ATC AGC TGG ATG AAG ACA GGA GAC GAG GGG GAA AAG GGT TGG GGC GGA TGC - 3' を使った3回目のDNA合成のための鋳型として使用する。

このプライマーは、 μ 重鎖情報の定常部分に特異的な配列 (ACA

A部に記載された二本鎖cDNAを変性せしめ、次のオリゴヌクレオチドプライマー:

5' - GTA CCC CAT ATC AGC TGG ATG AAG TCA TCA GAT GGC GGG AAG ATG AAG ACA GAT GGT GCA - 3' を使った第3回目のDNA合成のための鋳型として使用する。

このプライマーは、 κ 重鎖情報の定常部分に特異的な配列 (TCA TCA GAT GGC GGG AAG ATG AAG ACA GAT GGT GCA) 並びに新たに合成されるDNA鎖のPCR増幅のためのプライマーとして使うことができるユニーク配列 (GTA CCC CAT ATC AGC TGG ATG AAG) を含む。この配列を、次の2つのオリゴヌクレオチドプライマー:

5' - GAG GTA CAC TGA CAT ACT GGC ATG - 3' 5' - GTA CCC CAT ATC AGC TGG ATG AAG - 3' を使ってPCRにより増幅せしめる。

PCR増幅された配列をゲル電気泳動により精製し、そしてプライマーとして次のオリゴヌクレオチド:

5' - GAG GTA CAC TGA CAT ACT GGC ATG - 3' を使うジデオキシ配列決定反応のための鋳型として使用する。

次いで、該配列の最初の42ヌクレオチドを使って、免疫グロブリン情報が転写された遺伝子を単離するためのユニークプローブを合成する。このDNAの合成42ヌクレオチドセグメントを、以後 ϕ -カッパと称することにする。

Ig発現細胞系から単離しそして無別におよびSmaIを含む幾つかの異なる制限エンドヌクレアーゼと対に組み合わせて消化したDNAのサザンブロットを、³²P標識したユニークオリゴヌクレオチド ϕ -カッパを用いて探査する。ユニーク制限エンドヌクレアーゼ部位は、再配列されたVセグメントの上流に同定される。

次いでIg発現細胞系からのDNAを SmaI および第2の酵素 (Vセ

GGA CAC GAG GGG GAA AAG GGT TGG GGC GGA TGC) 並びに新たに合成されるDNA鎖のPCR増幅のためのプライマーとして使うことができるユニーク配列 (GTA CCC CAT ATC AGC TGG ATG AAG) を含む。この配列を、次の2つのオリゴヌクレオチドプライマー:

5' - GAG GTA CAC TGA CAT ACT GGC ATG - 3' 5' - GTA CTC CAT ATC AGC TGG ATG AAG - 3' を使ってPCRにより増幅せしめる。

PCR増幅された配列をゲル電気泳動により精製し、そしてプライマーとして次のオリゴヌクレオチド:

5' - GAG GTA CAC TGA CAT ACT GGC ATG - 3' を使ったジデオキシ配列決定反応のための鋳型として使用する。

次いで、該配列の最初の42ヌクレオチドを使って、免疫グロブリン情報が転写された遺伝子を単離するためのユニークプローブを合成する。このDNAの合成42ヌクレオチドセグメントを、以後 ϕ -ミューと称することにする。

Ig発現細胞系から単離しそして無別におよびMluI (MluIは、Jセグメントと μ CHIとの間を開裂する弱少切断性酵素である) を含む幾つかの異なる制限エンドヌクレアーゼと対に組み合わせて消化したDNAのサザンブロットを、³²P標識したユニークオリゴヌクレオチド ϕ -ミューを用いて探査する。ユニーク制限エンドヌクレアーゼ部位は、再配列されたVセグメントの上流に同定される。

次いでIg発現細胞系からのDNAを MluI および第2の酵素で切断する。次いで MluI または SpeI アダプターリンカーを末端に連結せしめ、切断して上流部位を MluI または SpeI に変換する。次いで該DNAをアガロースゲル電気泳動によりサイズ分離し、発現されるVセグメントを含むDNA断片を含む部分をプラスミドpGPI中に直接クローニングする。ユニークプローブ ϕ -ミューを使ってVセ

グメント含有クローンを単離し、その挿入断片を $Hind$ I でまたは $Hind$ I / Sph I で切断されたプラスミド pCON2 中にサブクローニングする。生じたクローンを pRKO1 と命名する。

実施例9

相同置換えによるマウス重鎖遺伝子の欠失

この実施例は、胎児性幹細胞中での相同置換え (Zijlstraら (1989), *Nature*, 342, 435-438) による内因性マウス重鎖遺伝子の欠失に次いで、生成したキメラマウスの生殖細胞にES細胞が移住するようにこれらのES細胞をマウス胚盤腔中に移植すること (Teratocarcinomas and embryonic stem cells: a practical approach, E.J. Robertson, IRL Press, Washington, D.C., 1987) を記載する。

重鎖Jセグメントを欠失せしめ、よって重鎖遺伝子座における好結果の遺伝子再配列の可能性を排除するようにマウス染色体中に相同化し、置き換わるであろう DNA配列を作製する。この構成物のデザインを下記に要約する。

プラスミド pGPI を制限エンドヌクレアーゼ Bam HI および Ecl I で消化し、そして再連結せしめてプラスミド pGPI di を得る。次いでこのプラスミドを使っていわゆる遺伝子破壊 (ノックアウト) 構成物を構築する。

マウスゲノムの所望の標的領域に相同な配列を得るために、サリンバ系組織 (例えば肝臓) から誘導されたファージライブラリーから、次の J. 特異的オリゴヌクレオチドプローブ:

5' -GGT CTA TGA TAG TGT GAC TAC TTT GAC TAC
TGG GGC CAA GGC - 3'

を使ってマウスゲノムクローンを単離する。

相同置換えの全体効率を更に向上させるために、標的配列に相同である DNA の大セグメントを構成物に付加する。下記の C 特異的オリゴヌクレオチド

5' -GCA TCC TCG AAC GTT CAG ATC AAT ACC
TTG TAT GCA AAA TCC - 3'

とハイブリダイズする 13 kb Eco RI 断片を使う。

C ヌコードエクソンを含むこの 12 kb 断片、または 5' Eco RI 末端を含む断片の安易な部分を、マウスゲノムファージライブラリーから単離し、そして pRKO3 の Eco RI 部位中にサブクローニングする。生じたプラスミドを pRKO4 と命名する。

pRKO4 の挿入断片を Hae I で消化により単離し、次いで ES 細胞中にエレクトロポレーションする。相同置換え体クローンを単離し、Zijlstraら (1989), *Nature*, 342, 435-438 により記載された通りに J. 欠失マウスの作製に使用する。

実施例10

相同置換えによるマウス軽鎖遺伝子の欠失

この実施例は、胎児性幹細胞中での相同置換えによる内因性マウス軽鎖遺伝子の欠失を記載する (下記実施例を参照のこと)。

マウス染色体中に相同に置き換わり、軽鎖定常領域エクソンを欠失せしめる DNA 配列を作製する。この構成物のデザインを下記に要約する。

プラスミド pGEN7(TK)Sal (M.A. Rudnicki, Whitehead Institute) から 2 kb Bam HI- Eco RI チミジンキナーゼ断片を単離し、そして次のオリゴヌクレオチドアダプター:

5' -AATTTTC - 3'

を使って、 Bam HI / Sfi I で消化された pGPI 中にサブクローニング

陽性のファージクローンから誘導された DNA から、このプローブとハイブリダイズする 3.5 kb Kpn I- Eco RI 断片を単離する。この断片を Kpn I / Eco RI で消化された pGPI di 中にサブクローニングし、プラスミド pRKO1 を形成せしめる。

次のようにして、置換え体の選択のためのネオマイシン耐性 (Neo) 遺伝子および単純ヘルペスウイルスチミジンキナーゼ (TK) 遺伝子 (M. Capecchi (1989), *Science*, 244, 1288-1292) を単離する。プラスミド pGEN7(KJ1) (M.A. Rudnicki, 3/15/89) を $Hind$ III で消化し、そして DNA pol I のクレノウ形で末端を平滑化する。次いで該 DNA を Eco RI で消化して pGENeo断片を単離し、次のオリゴヌクレオチド:

5' -AATTCATG- 3'

をアダプターとして使って、 Sph I / Hae I で切断された pRKO1 中にクローニングする。

生じたプラスミドを pRKO2 と命名する。このプラスミドは、マウス J. セグメントを調製する配列により調製されたネオマイシン耐性遺伝子を含む。このプラスミドを単独で重鎖遺伝子の欠失に使うことができる。あるいは、ヘルペス TK 遺伝子を放線菌に付加して、Neo 耐性クローンにおける相同置換え現象の頻度を向上させることができる (M. Capecchi (1989), *Science*, 244, 1288-1292)。これは次のようにして行われる。pGEN7(TK) (M.A. Rudnicki) の Eco RI- $Hind$ III PCKTK断片を単離し、そしてアダプターとして次のオリゴヌクレオチド:

5' -AATTGTAC- 3'

5' -AGCTGTAC- 3'

を使って pRKO2 の Kpn I 部位にクローニングする。生じたプラスミドを pRKO3 と命名する。

する。生じたプラスミドを pRKO1 と命名する。

マウスゲノムの所望の標的領域に相同な配列を得るために、サリンバ系組織 (例えば肝臓) から誘導されたファージライブラリーから、o-MEC と命名された次のマウス μ 軽鎖特異的オリゴヌクレオチド:

5' -GGC TGA TGC TGC ACC AAC TGT ATC CAT
CTT CCC ACC ATC CAG - 3'

を使ってマウスゲノムクローンを単離する。

陽性のクローンから DNA を単離し、そして o-MEC3 プローブとハイブリダイズする 2.3 kb Bgl II 断片 (P.S. Neumaier および H.G. Zachau (1983), *Nucl. Acids Res.*, 11, 3631-3656) を単離する。o-MEC3 プローブの配列は次の通りである:

5' -CAT TCT GCG TAT GAA GAG CCC ACG TAT
CAA AGG TTA CAT TAG - 3'

この 2.3 kb Bgl II 断片を、該断片の 3' 末端がポリリンカー部位に調製するように、 Bam HI で消化された pRKO1 中にサブクローニングする。

オリゴヌクレオチド o-MEC とハイブリダイズする 4 kb Sph I- Hpa I DNA断片を陽性ファージクローンから単離し、そして Eco RI / Sph I で消化されたプラスミド pRKO2 中にサブクローニングする。生じたプラスミドを pRKO3 と命名する。

pGEN7(KJ1)Sal (M.A. Rudnicki, 3/15/89) の 2 kb Sal I- Eco RI 断片を単離し、リンカーアダプターを使ってプラスミド pRKO3 の Bss HI 部位中にサブクローニングする。これは、まず次の 3 つのオリゴヌクレオチド:

5' -CAGCGCCG- 3'

5' -GATCGCGCGCTG- 3'

5' - AATTCCGCGCTG - 3'

の混合物を2 kb Sal I - EcoRI 断片に連結せしめることによって行われる。次いでこの連結混合物を酵素BamHIで消化し、そしてBamHIで消化されたプラスミドpKK04に連結せしめる。生じたプラスミドをpKK04と命名する。

pKK04の挿入断片をNotIで消化により単離し、次いでES細胞中にエレクトロポレーションする。相同組換え体クローンを単離し、Zijlstraら(1985), *Nature*, 342, 435-438により記載された通りにC α 欠失マウスの作製に使用する。

実施例II

相同組換えによるマウス κ 鎖遺伝子の不活性化

この実施例は、胎児性幹(ES)細胞中での相同組換えによるマウス内因性 κ 遺伝子座の不活性化に次いで、不活性化された κ 対立遺伝子を有する標的ES細胞を初期マウス胚(胚盤胞)中に注入することによるマウス胚細胞系中への変異遺伝子の導入を記載する。

方案は、J κ 遺伝子とC κ セグメントに及ぶ遺伝子座の4.5 kbセグメントが欠失されそして選択マーカーneoにより置き換えられているマウス κ 遺伝子座に相同なDNA配列を含むベクターを用いた相同組換えによりJ κ 遺伝子とC κ 遺伝子を欠失せしめることである。

κ 鎖的ベクターの作製

プラスミドpGEN7(KJ1) (M.A. Rudnicki, Whitehead Institute)は、クローニングベクターpGEN-72f(1)中のマウスホスホグリセレートキナーゼ(pgk)プロモーター (Xba I / I / Taq I断片; Adra, C.N.ら(1987), *Gene*, 60, 65-74)の転写調節下に、トランスフェクトされたES細胞の薬剤選択に使うネオマイシン耐性遺伝子(neo)を含む。このプラスミドは、マウスpgk遺伝子の3'領域に由来す

る。neo遺伝子によって異種のポリアデニル化部位 (PvuII/HindIII断片; Boer, P.H.ら(1990) *Biochemical Genetics*, 28, 299-308)も含む。このプラスミドを κ 鎖的ベクターの作製のための出発点として使った。第一段階はneo発現カセットの3'の κ 遺伝子座に相同な配列を挿入することであった。

C κ 遺伝子座に特異的なオリゴヌクレオチドプロンプ:

5' - GGC TGA TGC TGC ACC AAC TGT

ATC CAT CTT CCC ACC ATC CAG - 3'

およびJ κ 遺伝子セグメントに特異的なオリゴヌクレオチドプロンプ:

5' - CTC ACC TTC GGT GCT GGG ACC

AAG CTG GAG CTG AAA CGT AAG - 3'

を使って、肝臓DNAから誘導されたゲノムライブラリーから、マウス κ 鎖配列(図25a)を単離した。

陽性ファージクローンから2断片において、即ち1.2 kb BglII/SacI断片と6.8 kb SacI断片として、マウスC κ セグメントの3'に及ぶ8 kb BglII/SacI断片を単離し、それをBglII/SacIで消化されたpGEN(KJ1)中にサブクローニングし、プラスミドpNEO-K3'を作製した(図25b)。

J κ 領域の5'に及ぶ1.2 kb EcoRI/SphI断片も陽性ファージクローンから単離した。この断片のSphI部位にSphI/XbaI/BglII/EcoRIアダプターを連結せしめ、生じたEcoRI断片をneo遺伝子および下流の3' κ 配列と同じ5' \rightarrow 3'方向で、EcoRIで消化されたpNEO-K3'に連結せしめ、pNEO-K3' (図25c)を作製した。

次いで、Mansourら[(1988) *Nature*, 335, 348-352]により記載されたようにして、相同組換え体有するESクローンの育成に備

えるために、該混合物中に単純ヘルペスウイルス(HSV)チミジンキナーゼ(TK)遺伝子を含めた。プラスミドpGEN7(TK) (M.A. Rudnicki)からHSV TKカセットを得た。このカセットは、pGEN7(KJ1)について上述したのと同様に、マウスpgkプロモーターとポリアデニル化配列とにより調製されたHSV TK遺伝子の構造配列を含む。pGEN7(TK)のEcoRI部位をBamHI部位に変更し、そしてTKカセットをBamHI/HindIII断片として切り出し、pGP1b中にサブクローニングしてpGP1b-TKを作製した。このプラスミドをXhoI部位のところで線状化し、J κ の5'からのゲノム配列とC κ の3'からのゲノム配列とにより調製されたneo遺伝子を含む、pNEO-K3' 3'からのXhoI断片をpGP1b-TK中に挿入し、標的ベクター-J/C K1(図25d)を作製した。J/C K1を用いた相同組換え後のゲノム κ 遺伝子座の推定構造を図25eに示す。

κ 対立遺伝子の標的的不活性化によるES細胞の作製および分析

本質的には記載された通りに(Robertson, E.J.(1987) *Teratocarcinomas and Embryonic Stem Cells: A Practical Approach*, E.J. Robertson編 (Oxford: IRL Press), 71-112頁)、分裂上不活性なSHL76/7支持細胞層(McMahon, A.P.およびBradley, A. (1980) *Cell*, 82, 1073-1085)上でAB-1細胞を増殖させた。

κ 鎖不活性化ベクター-J/C K1をNotIで消化し、そして記載された方法(Hasty, P.R.ら(1991) *Nature*, 350, 243-246)によりAB-1細胞中にエレクトロポレートせしめた。エレクトロポレートされた細胞を100 mm皿上に2 \sim 5 \times 10⁴細胞/皿の密度で接種した。24時間後、G418 (200 μ g/mlの活性成分)およびPIAU (0.5 μ M)を培地に添加し、10-15日に渡り薬剤耐性クローンを発選させた。クローンを採取し、トリプシン処理し、2部分に分け、更に増殖させた。次いで、各クローンからの細胞の半分を凍結させ、もう半分

をベクターと標的配列との間の相同組換えについて分析した。

サザンブロットハイブリダイゼーションによりDNA分析を行った。記載の如く(Laird, P.W.ら(1991), *Nucl. Acids Res.*, 19)クローンからDNAを単離し、XbaIで消化し、そして特異的プローブとして図25eに作製の800 bp EcoRI/XbaI断片を用いて探査した。このプローブは野生型遺伝子座中の3.7 kb XbaI断片、および標的ベクターと相同組換えされた遺伝子座中の特異的1.8 kbバンドを抽出した(図25aおよびeを参照のこと)。サザンブロット分析によりスクリーニングした358個のG418およびPIAU耐性クローンのうち、4つのクローンが κ 遺伝子座での相同組換えを示す1.8 kb XbaIバンドを示した。それらの4つのクローンを更にBglII, SacIおよびPstI酵素で消化し、 κ 対立遺伝子のうちの1つに該ベクターが相同的に組み込まれたことを確認した。特異的800 bp EcoRI/XbaI断片を用いて探査すると、野生型DNAのBglII, SacIおよびPstI消化物がそれぞれ4.1, 5.4および7 kbの断片を生成し、一方標的された κ 対立遺伝子の存在はそれぞれ2.4, 7.5および5.7 kbの断片により指摘された(図25aおよびeを参照のこと)。XbaI消化物により検出された4つの陽性クローンの全てが、 κ 鎖のところで相同組換えに特異的な局所的BglII, SacIおよびPstI制限断片を示した。

不活性化された κ 鎖を有するマウスの作製

前記で記載した4つの標的されたESクローンを、記載の如く(Bradley, A. (1987), *Teratocarcinomas and Embryonic Stem Cells: A Practical Approach*, E.J. Robertson編 (Oxford: IRL Press), 113-151頁)C57Bl/6J胚盤胞中に注入し、そして胎仔移植の予言に導き、注入ES細胞から誘導された細胞と宿主の胚盤胞との混合物を接すキメラマウスを作製する。黒いC57Bl/6J背景上にお

る、ES細胞系に由来するアグーチ反義色素の存在により、キメラ動物を外科的に同定する。AB1 ES細胞はXY細胞系であるので、雄のキメラをC57BL/6Jと交配させ、子孫を後性のアグーチ反義色素の存在について観察する。アグーチ子孫はESゲノムの生殖細胞伝達の指標である。α鎖不活性化についてのアグーチ子孫の典型適合性は、標的されたESクローンの同定に用いた特異的プローブを使って、尾筋生検試料からのDNAのサザンブロット分析により確かめる。次いで、典型適合体の兄弟-姉妹交配を行い、α鎖変異に対して同型適合性のマウスを生成せしめる。

実施例12

相同組換えによるマウス重鎖遺伝子の不活性化

この実施例は、胎児性幹(ES)細胞中での相同組換えによる内因性マウス免疫グロブリン重鎖遺伝子の活性化を記載する。方策は、J_κ領域が欠失されて選択マーカー遺伝子neoにより置換えられている重鎖配列を含むベクターとの相同組換えにより内因性重鎖Jセグメントを欠失せしめることである。

重鎖重鎖ベクターの作製

J_κ4 特異的オリゴヌクレオチドプローブ:

5' -ACT ATG CTA TGG ACT ACT GGG GTC AAG GAA CCT CAG TCA CC G-3'

を使って、D3 ES細胞系(Gosslerら(1986), *Proc. Natl. Acad. Sci. U.S.A.*, **83**, 9065-9069)から誘導されたゲノムファージライブラリーから、J_κ領域を含むマウス重鎖配列(図26a)を単離した。

J_κ領域に及ぶ3.5 kbゲノム SacI/StuI断片を陽性ファージクローンから単離し、それを SacI/SmaIで消化されたpuc18中

/XbaI断片を挿入した。図26aと26bに示されるように、このXbaI断片はゲノムDNA中には存在せず、むしろ陽性ファージクローン中のクローン化ゲノム重鎖挿入断片にすぐに挿入するファージ配列から誘導される。この断片をXbaI/XhoIで消化されたpGNT-TK中にサブクローニングし、プラスミドpGNT-TK-J_κ5'(図26d)を作製した。

作製の最終段階は、neo遺伝子および隣接するゲノム配列を含むpuc18 J_κ-neoからの3 kb EcoRI断片の切除を含んだ。この断片をクレノウポリメラーゼにより平滑末端にし、同様に平滑末端化されたpGNT-TK-J_κ5'のXhoI部位にサブクローニングした。生じた構成物J_κKO1(図26e)は、J_κ遺伝子座を隣接する6.9 kbのゲノム配列を含み、neo遺伝子が中に挿入されているJ_κ領域に及ぶ2.3 kbの欠失を有する。図26fは、標的用構成物との相同組換え後の内因性重鎖対立遺伝子の構造を示す。

実施例13

標的されたES細胞の生産および分析

本質的には記載された通りに(Robertson, E.J.(1987) *Teratocarcinomas and Embryonic Stem Cells: A Practical Approach*, E.J. Robertson編 (Oxford: IRL Press), 71-112頁)、分裂上不活性なSNL76/7 支持細胞層(McMahon, A.P.およびBradley, A. (1990) *Cell*, **62**, 1073-1085)上でAB-1細胞を増殖させた。

重鎖不活性化ベクターJ_κKO1をNotIで消化し、そして記載された方法(Hasty, P.R.ら(1991) *Nature*, **350**, 248-249)によりAB-1細胞中にエレクトロポレートせしめた。エレクトロポレートされた細胞を100 mm以上に2~5×10⁶細胞/皿の密度で播種した。24時間後、6418(200 mg/mlの活性成分)およびPIAU(0.5mM)を

にサブクローニングした。生じたプラスミドをpuc18 J_κと命名した。プラスミドpGNT7(KJ1)から、トランスフェクトされたES細胞の薬剤選択に用いるネオマイシン耐性遺伝子(neo)を誘導した。pGNT7(KJ1)中のHindIII部位を合成アダプターの付加によってSalI部位に変更し、そしてXbaI/SalIでの消化によりneo発現カセットを切り出した。次いでneo断片の両端をDNA pol Iのクレノウ形での処理により平滑末端化し、puc18 J_κのHaeI部位中にサブクローニングし、プラスミドpuc18 J_κ-neo(図26b)を作製した。

標的ベクターの更なる作製は、プラスミドpGP1bの誘導体において行った。pGP1bを制限酵素NotIで消化し、アダプターとして次のオリゴヌクレオチド:

5' -GGC CGC TCG ACG ATA GCC TCG ACG CTA TAA ATC TAG AAG AA T TCC AGC AAA GCT TTG GC-3'

と連結せしめた。

生じたプラスミド(pGNTと命名)を使ってマウス免疫グロブリン重鎖標的構成物を構築した。

Mansourら((1988) *Nature*, **336**, 348-352)により記載されたようにして、相同組換え体を有するESクローンの富化に備えるために、該構成物中に単純ヘルペスウイルス(HSV)チミジンキナーゼ(TK)遺伝子を含めた。プラスミドpGNT(TK)からEcoRIとHindIIIでの消化によりHSV TK遺伝子を得た。このTK DNA断片をpGNTのEcoRI部位とHindIII部位との間にサブクローニングし、プラスミドpGNT-TK(図26c)を作製した。

標的配列に対する広範な相同性領域を提供するために、陽性ゲノムファージクローンからXbaIでのDNAの限定消化およびXbaIでの部分消化により、J_κ領域の5'に位置する5.9 kbのゲノムXbaI

部位に添加し、8~10日間液相基質耐性クローンを発選させた。クローンを採取し、トリプシン処理し、2部分に分け、更に増殖させた。次いで、各クローンからの細胞の半分を凍結させ、もう半分をベクターと標的配列との間の相同組換えについて分析した。

サザンブロットハイブリダイゼーションによりDNA分析を行った。記載の如く(Laird, P.W.ら(1991), *Nucl. Acids Res.*, **19**)クローンからDNAを単離し、HindIIIで消化し、そして特異的プローブとして図26fに示される500 bp EcoRI/StuI断片を用いて探査した。このプローブは野生型遺伝子座中の2.3 kb HindIII断片を検出し、一方で5.3 kbバンドは標的ベクターと相同組換えされた標的遺伝子座に特異的である(図26aおよびfを参照のこと)。重鎖対立遺伝子の標的領域を確かめるために酵素SpeI, StuIおよびBamHIで追加の消化を行った。

実施例14

重鎖小遺伝子座トランスジェン

A. 大型のDNA配列をクローニングするためのプラスミドベクターの作製

1. pGP1a

プラスミドpB2322をEcoRIとStyIで消化し、そして次のオリゴヌクレオチド:

オリゴ-42 5' -caa gag ccc gcc taa tga gca ggc ttt ttt ttt cal act gca gcc gct-3'

オリゴ-43 5' -aat tag cga cga tag tat gca aaa aaa agc cgc ctc att agc cga gct-3'

と連結せしめた。

生じたプラスミドpGP1aを、希少切断性制限酵素NotIにより切

完全な反応の結果として3' XhoIを保持している。pJH2は完全なヒトJ領域、重鎖J-μイントロンエンハンサー、μスイッチ領域およびμ定常領域エクソン全部、並びにμ欠失に関与する2つの0.4 kbの直接反復のμおよびΣμを含有する。

3. D領域クロンの単離およびpDH1の作製

次のヒトD領域特異的オリゴヌクレオチド:

オリゴ-4 5' - tgg tat tac tat ggt tca ggg agt tat tat
aac cac agt gtc- 3'

を用いて、ヒト胎盤ゲノムライブラリーをD領域クロンについてスクリーニングした。ファージクロンλ4.1とλ4.3を単離した。D要素D₁, D₂,およびD₃ (Y. Ichiharaら (1988) *EMBO J.*, 7, (141))を含む5.5 kbの XhoI断片をファージクロンλ4.1から単離した。D要素D₁, D₂, D₃,およびD₄を含む上流の隣接5.2 kb XhoI断片をファージクロンλ4.3から単離した。それらのD領域 XhoI断片の各々をプラスミドベクターpSP72 (Promega, Madison, WI)のSalI部位中にクローニングし、2配列を結合する XhoI部位を破壊した。次いで上流断片を XhoIと SmaIで切り出し、下流断片を EcoRVと XhoIで切り出した。得られた単離断片を SalIで消化されたpSP2と一緒に連結せしめ、プラスミドpDH1を与えた。pDH1は、少なくとも7つのDセグメントを含む XhoI (5') およびEcoRV (3') で切り出すことができる10.8 kbの挿入断片を含有する。

4. pCOR1

プラスミドpJH2をAmp^r718 (XbaI)のアイソソマーで消化し、そしてDNAポリメラーゼIのクレンジグ断片を用いて突出末端をフィルインした。次いで生じたDNAを ClaIで消化し、挿入断片を単離した。この挿入断片をpDH1のXhoI/EcoRV挿入断片およびXhoI/

λSgl.13を単離した。異なるファージクロンのサブクラスを決定するために、誘型として上記3つのファージクロンの各々のサブクロンを使ってそしてプライマーとして次のオリゴヌクレオチド:

オリゴ-67 5' - tga gcc cag aca cta gac- 3'

を使って、ジデオキシ配列決定反応を実施した。

ファージクロンλ29.5とλSγ1.13は両方ともγ1サブクラスであると決定された。

2. pγe1

γ1コード領域を含むファージクロンλ29.5の7.8 kb HindIII断片を pUC18中にクローニングした。生じたプラスミドpLT1を XhoIで消化し、クレンジグ断片で処理し、そして再連結せしめて内部 XhoI部位を破壊した。生じたクロンpLT1xkをHindIIIで消化し、挿入断片を単離し、pSP72中にクローニングしてプラスミドクロンpLT1xksを作製した。ポリリンカー XhoI部位とヒト配列由来のBamHI部位のところでpLT1xksの消化は、γ1定常領域コードエクソンを含む7.8 kb断片を与えた。この7.8 kb XhoI/BamHI断片を、ファージクロンλ29.5からの隣接の下流4.5 kb BamHI断片と一緒に、XhoI/BamHIで消化されたpCpE中にクローニングし、プラスミドpγe1を作製した。pγe1は、ラット重鎖3' エンハンサーに連結された、5 kbの下流配列と共にγ1定常領域コードエクソンの全部を含有する。

3. pγe2

γ1スイッチ領域とスイッチ前常態不転写物 (sterile transcript) (P. Siderasら (1988) *International Immunol.*, 1, 831)の第一エクソンとを含む5.3 kbのHindIII断片をファージクロンλSγ1.13から単離し、そして挿入断片の5' 末端の近隣にポリリンカー XhoI部位を有するpSP71中にクローニングし、プラスミドク

ClaI消化pCpEと連結せしめ、pCOR1を作製した (図29)。

5. pVH251

2つのヒト重鎖可変領域セグメントV_H 251とV_H 105 (C. C. Humphriesら (1988) *Nature*, 331, 446)を含む10.3 kbのゲノムHindIII断片をpSP72中にサブクローニングし、プラスミドpVH251を与えた。

6. pICM1

プラスミドpCOR1を XhoIで部分消化し、そしてpVH251の単離 XhoI/SalI挿入断片を上流の XhoI部位にクローニングし、プラスミドpICM1 (図30)を作製した。pICM1は、下記の配列要素の全部がNotIでの消化によりベクター配列を含まない単一断片において単離することができそしてマウス胚の前体中にマイクロインジェクションすることができるように、2つの連続的ヒト可変領域セグメント、少なくとも8つのヒトDセグメント、8つのヒトJ_Hセグメント全部、ヒトJ-μエンハンサー、ヒトμ要素、ヒトμスイッチ領域、ヒトμコードエクソン全部およびヒトΣμ要素を、ラット重鎖3' エンハンサーと共に含有する。

C. IgHとIgGを発現する小遺伝子座トランスジェンspHC1の作製

1. γ1定常領域クロンの単離

次のヒトIgG定常領域遺伝子に特異的なオリゴヌクレオチド:

オリゴ-29 5' - cag cag gta cac acc caa tgc cca tga gcc
cag aca cta gac- 3'

を用いてヒトゲノムライブラリーをスクリーニングした。ファージクロンλ29.4とλ29.5を単離した。γ1スイッチ領域を含むファージクロンλ29.4の4 kb HindIII断片を使って、ファージベクターラムダFIX™ II (Stratagene, La Jolla, CA)中にクローニングされたヒト胎盤ゲノムDNAライブラリーを探索した。ファージクロン

pSγ1sを作製した。pSγ1sの XhoI/SalI挿入断片を XhoIで消化されたpγe1中にクローニングし、プラスミドクロンpγe2を作製した (図31)。pγe2は、ラット重鎖3' エンハンサーに連結された、下流の5 kb配列と共に、γ1定常領域コードエクソン全部並びに上流のスイッチ領域および常態不転写エクソンを含有する。

4. pHC1

プラスミドpICM1を XhoIで消化し、43 kb挿入断片を単離し、そして XhoIで消化されたpγe2中にクローニングし、プラスミドpHC1を作製した (図30)。pHC1は、下記の配列要素の全部がNotIでの消化によりベクター配列を含まない単一断片において単離そしてマウス胚の前体中にマイクロインジェクションしてトランスジェンク動物を作製することができるように、ラット重鎖3' エンハンサーと共に、2つの連続的ヒト可変領域セグメント、少なくとも8つのヒトDセグメント、8つのヒトJ_Hセグメント全部、ヒトJ-μエンハンサー、ヒトμ要素、ヒトμスイッチ領域、ヒトμコードエクソン全部、ヒトΣμ要素、およびヒトγ1定常領域 (前述のスイッチ領域および常態不転写エクソンを含む) を含有する。

D. IgHとIgGを発現する小遺伝子座トランスジェンspHC2の作製

1. ヒト重鎖V領域遺伝子 VH49.8の単離

ヒト胎盤ゲノムDNAライブラリーラムダFIX™ II (Stratagene, La Jolla, CA)を、次のヒトVH1ファミリー特異的オリゴヌクレオチド:

オリゴ-49 5' - gtt aag gag gat ttt att cac ccc tat gtc
ctc tcc aca ggt gtc- 3'

を用いてスクリーニングした。

ファージクローンλ49.8を単離し、そして可変セグメントVH49.8を含む6.1 kb XbaI断片をpNN03中にサブクローニングし（ポリリンカー-ClaI部位がVH49.8の下流にそしてポリリンカー XhoI部位が上流にくるように）、プラスミドpVH49.8を作製した。この挿入断片の800 bp領域を配列決定すると、VH49.8は転写開始並びに完全なサブライミングシグナルおよび翻訳シグナルを有することがわかり、よって該遺伝子が機能的であることを指摘する（表2）。

TTCCTGAGC AGGATTGAG GCTTGGTTC TGGGAGG AGCTTGGC	50
AGCTGGGCG GCACTGGGT TTTCTTCTC AGCTTAGGC AGCTTTGAG	100
CTGGGAGA CCGTGGTCA TGAATGCA AATAGTGA GCTTCTGA	150
GGAAGAGA GATGATGG TGGCTGGA GATGAGA AGAGGAT	200
TCTCTCTA AGAGAGG TGGAGGCA GCTCTGAC AGCTGCGA	250
CGCTAGGT CCGTTTGGT GGGGAGG CTAGGAGaa ggggttctt	300
hctpArgPh eLenPhaVal ValAlaAlaA laThr	
agctcttggg ctgaggagg gctcttgggt tggtaaga ggaattacc	350
caacccctgg tctctctac agctgctgag tggaggttc AGCTGCGA	400
GlyValGln SerGlnValG InLeuValG	
GCTGGGCT GGGGAGA AGCTGGGCT CCGGTGAG GCTTCTGA	450
nSerGlyAla GluVallysl yaProGlyse rSerVallysl ValSerCysl	
AGCTTGGG AGGAGCTTC AGGAGTATG CTATGCTG GGTGGAGG	500
ysAlaSerGl yGlyThrPhe SerSerTyrA lalleSerTr pValArgGln	
GGCTGGAC AGGCTTGA GTGGAGGA AGATGATC CCGTCTG	550
AlaProGlyG InGlyLeuG utpPheGly ArgLalleP rolleLeuG	
TATGGAAC TGGGAGA AGTTCAGG CAGATGAG ATTACGGG	600
yileAlaAen TyrAlaGlnL yaPheGlnG yArgValThr lLePheAlaA	
AGATGATC GAGGAGGCT TACATGAG TACAGGCT GATCTTGG	650
splySerTrh rSerPheAla TyrMetGluL eSerSerle uArgSerGlu	
GAGGGGCT TGTATGCT TGGGAGG AGGAGTGA AACGATC	700
AspThrAlaV alTyrTyrCy sAlaArg	
CTGGAGTCT GAGAGCTT GGGGAGG GAGCTGTC CCGCTGAG	750
AGATGAGG GTTATGAG TTTAGGCTG TTACAAAT GGTATGTA	800
TTTGAGAA AA	812

表2 ヒトV₁ファミリー遺伝子V₁49.8の配列

2. pV2

プラスミドpUC12中にサブクローニングされたヒトV₁ファミリー遺伝子V₁4-21 (I. Sansら (1989) *EMBO J.*, 8, 3741)を含む4 kb XbaIゲノム断片をSmaIとHindIIIで切り出し、ポリメラーゼIのクレンジング断片で処理した。平滑末端化された断片を、ClaIで消化されクレンジングで処理されたpVH49.8中にクローニングした。生じたプラスミドpV2は、挿入断片の3'末端のユニークSalI部位および5'末端のユニークXhoI部位を使って、同じ方向でVH4-21の上流に連結された、ヒト重鎖遺伝子VH49.8を含む。

3. pSγ1-5'

近隣の上述3.1 kb XbaI断片と一緒に0.7 kb XbaI/HindIII断片（プラスミドpγc2中の5.3 kb γ1スイッチ領域含有断片のすぐ上流で且つそれに隣接した配列を表す）をファージクローンλSgt.13から単離し、そしてHindIII/XbaIで消化されたpUC18ベクター中にクローニングした。生じたプラスミドpSγ1-5'は、γ1イソタイプにスイッチする前のB細胞中に見つかる突然不能転写物（sterile transcript）（P. Siderasら (1989) *International Immunol.*, 1, 631）の開始部位の上流の配列を表す3.8 kb挿入断片を含む。該転写物はイソタイプスイッチの開始に関係があり、そして上流のシス作用性配列はしばしば転写調節に重要であるので、突然不能転写物の正しい発現および関連するスイッチ組換えを促進するためにそれらの配列がトランスジェン構成物中に含まれる。

4. pVGE1

pSγ1-5'挿入断片をSmaIとHindIIIで切り出し、クレンジング断片で処理し、そして次のオリゴヌクレオチドリンカー：

5' -ccg gtc gac cgg - 3'

と連結せしめた。この連結生成物をSalIで消化し、SalIで消化

されたpV2に連結せしめた。生じたプラスミドpVPは、2つの機能的ヒト可変遺伝子セグメントVH49.8とVH4-21（表2参照）の下流に連結された3.8 kbのγ1スイッチ5'領域配列を含む。SalIでの部分消化およびXhoIでの完全消化の後、アガロースゲル上での15 kb断片の精製により、pVP挿入断片を単離する。次いで挿入断片をpγc2のXhoI部位中にクローニングし、プラスミドクローンpVGE1（図32）を作製する。pVGE1は、ヒトγ1定常遺伝子および関連のスイッチ領域の上流に2つのヒト重鎖可変遺伝子セグメントを含有する。可変領域と定常領域との間のユニークSalI部位を用いて、D、Jおよびμ遺伝子セグメントをクローニングすることができる。γ1遺伝子の3'末端にラット重鎖3'エンハンサーが連結され、そして挿入断片全体はNotI部位により調製される。

5. pHC2

プラスミドクローンpVGE1をSalIで消化し、pIGM1のXhoI挿入断片をその中にクローニングした。生じたクローンpHC2（図30）は、4つの機能的ヒト可変領域セグメント、少なくとも8つのDセグメント、8つのヒトJ_Hセグメント全部、ヒトJ_H-μエンハンサー、ヒトαμ要素、ヒトμスイッチ領域、ヒトμコードエクソン全部、ヒトΣμ要素、およびヒトγ1定常領域（突然不能転写物開始部位の上流の4 kb領域配列と共に、関連のスイッチ領域と突然不能転写物関連エクソンを含む）を含有する。それらのヒト配列は、前記配列要素全部をNotIでの消化によりベクター配列を含まない単一鎖上に単離しそしてマウス胚の前核中にマイクロインジェクトしてトランスジェニック動物を生ぜしめることができるように、ラット重鎖3'エンハンサーに連結される。該挿入断片の5'末端のユニークXhoI部位を使って、追加のヒト可変遺伝子セグメントをその中にクローニングし、この重鎖小遺伝子座の組換え多様性を更に

増大させることができる。

E. トランスジェニックマウス

プラスミドpIGM1およびpHC1のNotI挿入断片をアガロースゲル電気泳動によりベクター配列から分離した。複製された挿入断片を、受精した(C57BL/6 × CBA) F2マウスの胚の盲腸中にマイクロインジェクトし、そして生存している胚を、Roganらにより記載された通りに(B. Rogan, P. Constantini および E. Lacy, Methods of Manipulating the Mouse Embryo, 1986, Cold Spring Harbor Laboratory, New York) 移植した。注入された胚から発育したマウスを、尾筋DNAのサザンブロット分析によりトランスジェニック配列の存在について分析した。既知量のクローン化DNAを含む対照標準物に比較したバンド強度により、トランスジェニックコピー数を評価した。3〜8週齢において、それらの動物から血清を分離し、そしてHarlowおよびLane (R. Harlow および D. Lane, Antibodies: A Laboratory Manual, 1988, Cold Spring Harbor Laboratory, New York) により記載されたように、トランスジェニックによりコードされるヒトIgM およびIgG1の存在についてELISAによりアッセイした。マイクロタイタープレートのウェルを、ヒトIgMに特異的なマウスモノクローナル抗体(クローンAF8, 10285, AMAC, Inc. Westbrook, ME) およびヒトIgGに特異的なマウスモノクローナル抗体(クローンJL512, 10280, AMAC, Inc. Westbrook, ME)によりコーティングした。ウェル中に血清試料を連続的に希釈し、予備吸着させることによってマウス免疫グロブリンとの交差反応性を最小限にしたアフィニティー単離されたアルカリホスファターゼ結合ヤグ抗ヒトIg(多価)を用いて、特異的免疫グロブリンの存在を検出した。図33は、プラスミドpHC1のトランスジェニック挿入断片を注入した胚から発育した2匹の動物の血清中のヒトIgM およびIgG1

の存在についてのELISAアッセイの結果を示す。1匹の動物(118)は、サザンブロット分析によればトランスジェニックについて陰性であり、検出可能なレベルのヒトIgM またはIgG1を全く示さなかった。2番目の動物(138)は、サザンブロット分析によればトランスジェニックの約5コピーを含んでおり、そして検出可能なレベルのヒトIgM とIgG1の両方を示した。トランスジェニックを注入した胚から発育した11匹の動物についてのELISAアッセイの結果を下表(表3)に要約する。

表3 ELISAアッセイによるトランスジェニック動物の血清中のヒトIgM およびIgG1の検出

動物 #	注入したトランスジェニック	ヒトIgM	ヒトIgG1
6	pIGM1	1	++
7	pIGM1	0	-
9	pIGM1	0	-
10	pIGM1	0	-
12	pIGM1	0	-
15	pIGM1	10	++
18	pHC1	0	-
19	pHC1	1	-
21	pHC1	<1	-
28	pHC1	2	++
38	pHC1	5	++

表3は、組み込まれたトランスジェニックDNAの存在と血清中のトランスジェニックによりコードされる免疫グロブリンとの間の相関関係を示す。pHC1トランスジェニックを含むことがわかった動物のうち2匹は、検出可能なレベルのヒト免疫グロブリンを発現しなかった。それらは共に低コピー動物であり、該トランスジェニックの完全なコピーが含まれていないか、または該動物が遺伝的モザイクを有している(動物#21について評価された細胞あたり<1コピーにより推測される)ことがあり、そしてトランスジェニック含有細胞が造血系に移っていない場合がある。あるいは、トランスジェニックがそれらの発現に至らないゲノム領域中に組み込まれている場合がある。pIGM1トランスジェニック動物の血清中のヒトIgMの検出、並びにpHC1トランスジェニック動物の血清中のヒトIgMとIgG1の検出は、トランスジェニック配列がVDJ結合、転写およびイソタイプスイッチを指令する上で正しく機能することを指摘する。

実施例15

再配列された重鎖トランスジェニック

A. 再配列されたヒト重鎖VDJセグメントの単離

ファージベクターλEMBL3/SP6/T7 (Clontech Laboratories, Inc., Palo Alto, CA)中にクローニングされた2種のヒト白血球ゲノムDNAライブラリーを、ヒト重鎖J-μイントロンエンハンサーを含むλ1.3のI kb PacI /HindIII断片を用いてスクリーニングする。陽性クローンを、次のV. 特異的オリゴヌクレオチド:
オリゴ-7 5' - tca gtc aag gtt tcc tgc aag gca tct gga
tac acc ttc acc- 3'
オリゴ-8 5' - tcc ctg aga ctc tcc tct gca gcc tct gga
ttc acc ttc agt- 3'

の混合物とのハイブリダイゼーションについて試験する。

VプロンプとJ-μプロンプの両方とハイブリダイズするクローンを単離し、そして再配列されたVDJセグメントのDNA配列を決定する。

B. 再配列されたヒト重鎖トランスジェニックの作製

遺伝的VDJセグメントを含む断片(転写酵素種およびスプライスシグナル)を、プラスミド由来のXhoI部位が挿入断片配列の5'末端に隣接するように、プラスミドベクターpSP72中にサブクローニングする。遺伝的VDJセグメントを含むサブクローンをXhoIとPacI (PacIはJ-μイントロンエンハンサー近くの部位を認識する稀少な切断酵素である)で消化し、そして挿入断片をXhoI/PacIで消化されたpHC2中にクローニングし、遺伝的VDJセグメント、J-μイントロンエンハンサー、μスイッチ要素、μ定常領域コードエクソンおよびγ1定常領域(これは常染色体転写物遺伝配列、γ1スイッチおよびコードエクソンを含む)を有するトランスジェニック構成物を作製する。上述したように、このトランスジェニック構成物をNotIで切り出し、そしてマウス胚の盲腸中にマイクロインジェクトしてトランスジェニック動物を作製する。

実施例16

軽鎖トランスジェニック

A. プラスミドベクターの作製

1. プラスミドベクター-pGP1c

プラスミドベクター-pGP1cをNotIで消化し、そして次のオリゴヌクレオチド:

オリゴ-81 5' - ggc cgc atc ccg ggt ctc gac gtc gac aag
cct tcc agc atc cgc- 3'

オリゴ-82 5' -ggc cgc gga tcc tgc aaa gcl tgi cga cct
cga gac cgc gga tgc- 3'

をその中に連結せしめる。生じたプラスミドpGPicは、NotI部位により挿入されたXbaI, XhoI, SalI, HindIIIおよびBamHI制限部位を有するポリリンカーを含む。

2. プラスミドベクター-pGPic

プラスミドベクター-pGPicをNotIで消化し、そして次のオリゴヌクレオチド:

オリゴ-87 5' -ggc cgc tct cga cga gcl lat cga tga atc
ctc gag tgc- 3'

オリゴ-88 5' -ggc cgc act cga gga tcc atc gat aag ctt
gtc gac agc- 3'

をその中に連結せしめる。生じたプラスミドpGPicは、NotI部位により挿入されたSalI, HindIII, ClaI, BamHIおよびXhoI制限部位を有するポリリンカーを含む。

B. J κ およびC κ クロノンの準備

ファージベクター λ EMBL3/SP6/T7 (Clontech Laboratories, Inc., Palo Alto, CA)中にクローニングされたヒト胎盤ゲノムDNAライブラリーを、ヒト κ 領域J領域特異的オリゴヌクレオチド:

オリゴ-36 5' -cac ctt cgc cca agc gac acg act gga gat
taa acg taa gca- 3'

を用いてスクリーニングし、そしてファージクロン136.2と136.5を単離する。136.2からJ κ 1セグメントを含む7.4 kb XhoI断片を単離し、プラスミドpMNOS中にサブクローニングしてプラスミドクロンp36.2を作製する。C κ 遺伝子セグメントと共にJ κ セグメント2-5を含む近隣の13 kb XhoI断片をファージクロン136.5から単離し、そしてプラスミドpMNOS中にサブクローニング

の重鎖J- μ イントロンエンハンサーから成る。この2.3 kb断片を単離し、pGPic中にクローニングしてpMRE2を作製する。pMRE2をSalIで消化し、p36.5の13 kb XhoI挿入断片をその中にクローニングする。生じたプラスミドpCK2は、マウスとヒトの重鎖J- μ イントロンエンハンサーがトランスジェン挿入断片の3'末端に融合していること以外は、pCK1と同一である。最終トランスジェンの発現を調節するために、異なるエンハンサー、即ちマウスまたはラットの3' κ または重鎖エンハンサー (K. MeyerおよびM.S. Neuberger (1989) *EMBO J.*, 8, 1959-1964; S. Pettersonら (1990) *Nature*, 344, 165-168) を使って類似構成物を作製することができる。

2. 再配列された κ 領域可変セグメントの準備

ファージベクター λ EMBL3/SP6/T7 (Clontech Laboratories, Inc., Palo Alto, CA)中にクローニングされた2つのヒト白血球ゲノムDNAライブラリーを、p36.5の3.5 kb XhoI/SmaI断片を含むヒト κ 領域J領域を用いてスクリーニングした。陽性クロンを、次のV κ 特異的オリゴヌクレオチド:

オリゴ-65 5' -agg ttc agt ggc agt gga tct ggg acg gac
ttc act ctc acc atc agc- 3'

とのハイブリダイゼーションについて試験した。VプロープとJプロープの両方とハイブリダイズしたクロンを単離し、そして再配列されたVJ κ セグメントのDNA配列を決定する。

3. 再配列されたヒト κ 領域構成物を含有するトランスジェニックマウスの作製

遺伝的VJ κ セグメントを含む断片 (複製解読およびブライクスゲナル) をベクター-pCK1およびpCK2のXhoI部位中にサブクローニングし、再配列された κ 領域トランスジェンを作製する。NotI

してプラスミドクロンp36.5を作製する。それら2つのクロンを一緒にすると、J κ 1の7.2 kb上で始まりC κ の9 kb下流で終わる領域に及ぶ。

C. 再配列された κ 領域トランスジェンの作製

1. 再配列された可変セグメントを発見させるためのC κ ベクター-pCK1

C κ 遺伝子を含むプラスミドクロンp36.5の13 kb XhoI断片を、9 kbの下流配列と一緒に、挿入断片の5'末端がプラスミドXhoI部位に挿入した状態で、プラスミドベクター-pGPicのSalI部位中にクローニングする。生じたクロン-pCK1は、再配列されたVJ κ セグメントを含むクローン化断片をユニーク5' XhoI部位に収容することができる。次いで該トランスジェンをNotIで切り出し、ゲル電気泳動によってベクター配列から精製する。得られたトランスジェン構成物は、ヒトJ-C κ イントロンエンハンサーを含むであろうし、ヒト3' κ エンハンサーを含むことができる。

2. 再配列された可変セグメントを発見させるための重鎖エンハンサー含有C κ ベクター-pCK2

マウス重鎖J- μ イントロンエンハンサー (J. Banerjiら (1983) *Cell*, 33, 729-740) を含むマウスゲノムDNAの0.9 kb XbaI断片をpUC18中にサブクローニングし、プラスミドpJH22.1を作製した。このプラスミドをSphIにより線状化し、クレノウ酵素を用いて末端をフィルインした。クレノウ処理されたDNAを次いでHindIIIで消化し、そしてヒト重鎖J- μ イントロンエンハンサー (A. Haydayら (1984) *Nature*, 307, 334-340) を含むファージクロン λ 1.3 (前の実施例) のMluI (クレノウ) /HindIII断片をそれと連結した。生じたプラスミドpMRE1は、両方が単一のBamHI /HindIII断片上に切除されるように、pUC18中に一緒に連結されたマウスとヒト

での消化により該トランスジェン構成物をベクター配列から単離する。アガロースゲル上で精製した挿入断片をマウス胚の膀胱中にマイクロインジェクトし、トランスジェニックマウスを作製する。ヒト κ 領域を発見している動物を、重鎖小遺伝子を含むトランスジェニック動物 (実施例14) と交配し、ヒト抗体を完全に発現するマウスを作る。

VJ κ 組合せの全部が、広域スペクトルの種々の重鎖VDJ組合せと共に安定な重鎖- κ 領域複合体を形成できるわけではないので、それぞれ異なる再配列されたVJ κ クロンを使って幾つかの異なる κ 領域トランスジェン構成物を作製し、そして重鎖小遺伝子座トランスジェンが発見するマウスと交配させる。二重トランスジェニック (重鎖構成物と κ 領域構成物の両方) 動物から、末梢血、脾臓およびリンパ節リンパ球を単離し、ヒトおよびマウスの重鎖および κ 領域免疫グロブリンに特異的な蛍光抗体 (Pharmingen, San Diego, CA) で染色し、そしてFACSscan分析装置 (Becton Dickinson, San Jose, CA) を使ってフローサイトメトリーにより分析する。最大数のB細胞の表面上に最高レベルのヒト重鎖/ κ 領域複合体を生じ且つ免疫細胞区分に影響を与えない (BおよびT細胞サブセット特異的抗体を用いたフローサイトメトリー分析によりアッセイした時) 再配列された κ 領域トランスジェン構成物を、ヒトモノクローナル抗体の産生のために選択する。

D. 再配列されていない κ 領域小遺伝子座トランスジェンの作製

1. 小遺伝子座トランスジェンを作製するためのJ κ , C κ 含有ベクター-pCK1

p36.5の13 kbのC κ 含有XhoI挿入断片をクレノウ酵素で処理し、HindIIIで消化されたクレノウ処理されたプラスミドpGPic中にクローニングする。挿入断片の5'末端がベクター由来のClaI部位

に挿入するようなプラスミドクローンを選択する。生じたプラスミド p38.5-14 を ClaI で消化し、クレンジングして p38.2 の J_κI 含有 7.4 kb XhoI 挿入断片をクレンジングして、そして ClaI で消化されクレンジングされた p38.5-14 中にクローニングする。p38.2 挿入断片が p38.5 挿入断片と同じ方向にあるクローンを選択する。このクローン pJCK1 (図 34) は、7.2 kb の上流配列および 9 kb の下流配列と一緒に、完全なヒト J_κ 領域および C_κ 領域を含む。該挿入断片はヒト J-C_κ エントロンエンハンサーも含み、ヒト 3' エンハンサーを含むこともある。該挿入断片は、追加の 3' 隣接配列、例えば重鎖または軽鎖エンハンサーをクローニングする目的で ユニーク 3' SalI 部位により隣接される。ユニーク XhoI 部位は、再配列されていない V_κ 遺伝子セグメント中でクローニングする目的で該挿入断片の 5' 末端に置かれる。ユニーク SalI および XhoI 部位は、最終のトランスジェニック動物をベクター配列から単離するために使われる NotI 部位により隣接される。

2. 再配列されていない V_κ 遺伝子セグメントの単離およびヒト Ig 軽鎖タンパク質を発現するトランスジェニック動物の作成

V_κ 特異的オリゴヌクレオチドであるオリゴ-65 (上述) を使って、ファージベクター λ ENBL3/SP6/T7 (Clontech Laboratories, Inc., Palo Alto, CA) 中にクローニングされたヒト胎盤ゲノム DNA ライブラリーを探索する。生じたクローンからの可変遺伝子セグメントを配列決定し、そして機能的と思われるクローンを選択する。機能的を判断するための基準は、転写解鎖伸、完全なスプライス受容体および供与体配列、並びに完全な置換え配列を含むことである。選択された可変遺伝子セグメントを含む DNA 断片を、プラスミド pJCK1 のユニーク XhoI 部位にクローニングし、小遺伝子座構築物を作成する。得られたクローンを NotI で消化し、挿入断片を単離

し、そしてマウス胚の胚核中にマイクロインジェクションしてトランスジェニック動物を作成する。それらの動物のトランスジェンesis は、B 細胞の発達の間に V-J 結合を受けるであろう。ヒト_κ 鎖を発現する動物を、重鎖小遺伝子座を含有するトランスジェニック動物と交配し、ヒト抗体を完全に発現するマウスを得る。

実施例 17

合成重鎖可変領域

この実施例は図 35 に要約される。

A. クローニングベクター-pVHf の作成

1. pGP1f

プラスミド pGP1a (前の実施例) を NotI で消化し、そして次のオリゴヌクレオチドをそれと連結せしめる:

オリゴ-^a 5' -ggc cgc atg cta ctc gag tgc agc ctt ggc cat cca- 3'

オリゴ-^b 5' -ggc ctg gat ggc caa gct tgc act cga gta gca tgc- 3'

生じたプラスミド pGP1f は、NotI 部位と SfiI 部位により隣接された SphI、XhoI および HindIII 部位を含む。

2. pVHf

ヒト V_κ-V ファミリー可変遺伝子セグメント V_κ251 (C.G. Humphries ら (1988) *Nature*, 331, 446) を約 2.4 kb の 5' 隣接配列と約 1.4 kb の 3' 隣接配列と一緒に、4.2 kb の SphI/HindIII 断片上においてプラスミド pVH251 (前の実施例) から単離し、そしてプラスミドベクター pSelect™ -1 (Promega Corp., Madison, WI) 中にクローニングした。5' 隣接配列を、V_κ251 のプロモーター、第一エクソンおよび第一イントロンと一緒に、次のオリゴヌクレオ

チドを使ったポリメラーゼ連鎖反応 (PCR) によりこの断片から増幅させる:

オリゴ-83 5' -cag ctc gag ctc ggc aca ggc gcc tgc ggc- 3'

オリゴ-84 5' -ctc tag agt cga cct gca ggc- 3'

3' 隣接配列を、次のオリゴヌクレオチドを使った PCR により増幅させる:

オリゴ-85 5' -agg ctc gag ccc gtc taa aac cct cca cgc- 3'

オリゴ-86 5' -ggt gac act ata gaa tac tca agc- 3'

増幅された 5' 配列を SphI と XhoI で消化し、そして増幅された 3' 配列を HindIII と XhoI で消化する。得られた断片を一緒にプラスミド pGP1f 中にクローニングし、プラスミド pVHf を作成する。プラスミド pVHf は、シグナル配列をコードする第一エクソンと共に、V_κ251 の転写を調節するシス作用性調節要素を含有する。pVHf は重鎖可変配列のための発現カセットとして使われる。そのような配列は後述のような KasI/XhoI で消化されたプラスミド中にクローニングされる。

B. 可変遺伝子コード配列の単離

1. 発現される V_κ 遺伝子 cDNA 配列の増幅

ヒト末梢血リンパ球 (PBL) からポリ (A)⁺ RNA を単離する。逆転写酵素を用いて、プライマーとしてオリゴ-(dT) を使って、第一鎖 cDNA を合成する。第一鎖 cDNA を単離し、そしてターミナルトランスフェラーゼを使ってオリゴ(dG)末端を付加する。次いで、Frohman ら (1988, *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 85, 8998) の方法の改良により、Ig_κ 転写物の 5' 配列を特異的に増幅させる。dG 末端を付加した第一鎖 PBL cDNA を用いたポリメラーゼ連鎖反応において、オリゴ-(dC)₁₈ および次のオリゴヌクレオチド:

オリゴ-89 5' -gga att ctc aca gga gac gag- 3'

をそれぞれ 5' および 3' プライマーとして使用する。オリゴ-89 は Ig_κ 変異領域のアミノ酸 11-17 をコードする配列に相補的である。従って、それらのプライマーは、発現される V_κ 遺伝子配列を含む約 0.6 kb の DNA 断片を増幅させるだろう。

2. 生体型遺伝子形態への cDNA 配列の逆変換

次のオリゴヌクレオチド:

オリゴ-^c 5' -ctg acg act ctg tat ggc gcc (ct)(a)(cg) (t)(cg)(ct) (cg)ag (ag)t(cg) ca(ag) ct(gt) gta (cg)a(ag) tc(gt) gc(gt)- 3'

を、変性され PCR 増幅された Ig_κ 5' 配列にアニールせしめる。オリゴ-^c は、KasI 部位を含む 21 ヌクレオチド非相重配列に次いで、多数のヒト V_κ セグメントの第二エクソンの 5' 末端に相同である 30 ヌクレオチド相重配列を含有する (Genbank: Los Alamos, NM)。このプライマーを DNA ポリメラーゼで伸長し、生成物をサイズ分画により未使用のプライマーから単離する。次いで該生成物を変性せしめ、次のオリゴヌクレオチド:

オリゴ-^d 5' -gga ctc gag gct ggt ttc tct cac tgc gta t(cgt)t (acgt)(ag)(ct) aca gta ata ca(ct) (ag)g(ct)- 3'

にアニールせしめる。

オリゴ-^d は、XhoI 部位と V-D J 置換え配列の一部を含む 30 ヌクレオチド非相重配列に次いで、多数のヒト可変遺伝子セグメントのフレームワーク領域 3 中の最後の 7 アミノ酸をコードする配列に相補的である 21 ヌクレオチド相重配列を含有する。アニールしたオリゴヌクレオチドを DNA ポリメラーゼで伸長し、そして生成物をサイズ分画により未使用のプライマーから単離する。個々の可変遺伝子断片の配列完全性を確保するために、DNA 合成の 1 連続了ご

とにプライマーの除去を行う。オリゴ-"d" プライマー伸長生成物を、プライマーとして次の2つのオリゴヌクレオチド:

オリゴ-"e" 5' -cig acg acg cag lat ggc gcc -3'

オリゴ-"f" 5' -ggc ctc gag gcl ggt ltc tct -3'

を使ってPCRにより増幅せしめる。得られた0.36 kbのPCR生成物をゲル電気泳動により精製し、制限酵素 *KasI* と *XhoI* により消化する。次いで消化生成物を *KasI* / *XhoI* で消化されたpVHf中にクローニングし、生細胞型配置において発現される可変遺伝子配列のライブラリーを作成する。pVHfの *KasI* 部位中への連結は、第二エクソンの5' 末端のところにスプライス受容体部位を再構築し、*XhoI* 部位中への連結は可変遺伝子セグメントの3' 末端のところに転写シグナルを再構築する。縮小オリゴヌクレオチド"e" および"f" の両の配列を使って異なる集団の可変遺伝子を増幅せしめ、それらの異なる集団を表す生細胞型配置のライブラリーを作成する (Genbank: Los Alamos, NN)。

c. 合成遺伝子座の作成

合成生細胞型配置V。遺伝子のライブラリー全体を一箇に増幅させ、プラスミドを単離する。中程度コピープラスミドpVHf (これはアンピシリン耐性遺伝子とクローニング部位との間に強力な転写ターミネーターを含む) は、ライブラリー内の特定のクローンの増大を最小にするためにデザインされる。プラスミドDNAを *SfiI* で消化し、子ウシ腸ホスファターゼで処理して5' リン酸基を除去し、次いで *NotI* で消化する。 *SfiI* 末端のみが脱リン酸されるように、*NotI* 消化前に子ウシ腸ホスファターゼを除去する。消化したDNAをアガロースゲル電気泳動によってベクター配列から単離し、そして次のオリゴヌクレオチド:

オリゴ-"g" 5' -ggc cta acg gag cgt ccc ata tgg aga acc tcc -3'

両端は、ヒトT細胞レセプターコード配列を発見するトランスジェニックマウスを作成し、そしてそれらのマウスをヒト免疫グロブリントランスジェニックマウスと交配させることにより拡張される。そのようなマウスにヒトT細胞レセプタータンパク質を含む細胞を接種し、そしてT細胞レセプターサブセットを認識するモノクローナル抗体を産生せしめる。

研究は、ある種の自己免疫疾患に因するT細胞抗原レセプターには限定された変異性があることを証明している (T.F. Davies ら (1991) *New England J. Med.*, 325, 338)。この限定された変異性のため、自己反応性であるヒトT細胞のサブセットを特異的に認識するヒトモノクローナル抗体を産生することが可能である。

A. B細胞サブセット特異的抗体の産生

ヒト免疫グロブリンを発見するトランスジェニックマウスに、健康な供体者からまたは高レベルの単一免疫グロブリン型を発見するB細胞癌性有する患者から単離した免疫グロブリンを接種する (Miller ら (1982) *New England J. Med.*, 306, 517-522)。Harlow および Lane により記載されたように (E. Harlow および D. Lane, *Antibodies: A Laboratory Manual*, 1988, Cold Spring Harbor Laboratory, New York)、モノクローナル抗体を分泌するハイブリドーマを作成する。B細胞サブセットを特異的に認識するヒト抗体を分泌する個々のハイブリドーマを選択する。

B. ヒトT細胞レセプター配列を発見するトランスジェニックマウス

そのまゝの且つ完全に再配列されたヒトT細胞レセプター (TCR) α および β 遺伝子を含むDNA断片をマウス胚の前核中に同時注入し、トランスジェニック動物を作成する。トランスジェニック動物をPACS分析によりそれらのT細胞の表面上への両トランスジェン

オリゴ-"h" 5' -ggc tct caa lat ggc acg ctc agt ta -3' に連結せしめる。オリゴ-"g" をリン酸化しないままでオリゴ-"h" をリン酸化する。V遺伝子断片の *NotI* 末端の全部がオリゴヌクレオチドに連結し、V領域断片には連結しないように、大分子過剰のオリゴヌクレオチドを使って連結反応を実施する。 *SfiI* 末端は自身とは適合しないので、Vセグメントは各Vセグメントが単一のオリゴヌクレオチドスペーサー単位により次のVセグメントから隔てられるようにして同じ方向で鎖状に連結するだろう。

大きな連鎖物を電気泳動によりサイズ分置し、アガロースゲルから単離する。次いで、サイズ分置された連鎖物をD-J-C含有DNA断片 (例えばpHC1またはpHC2挿入断片) と一緒にマウス胚の前核中に同時注入し、多数の一次レパトリーを有するトランスジェニック動物を作成する。あるいは、該連鎖物をpGPfのようなプラスミドベクター中にクローニングする。

実施例18

リンパ系細胞レセプターサブセット特異的抗体の作成

異種 (即ちヒト) 免疫グロブリンレセプター (B細胞レセプター) またはT細胞レセプターによるマウスの腫瘍は、仮定的に、与えられた種の全てのもしくは大部分の免疫グロブリンまたはT細胞レセプターが共有する (しかし種間では異なる) 特定のエピトープ (優性エピトープ) に対して向けられたマウス抗体の産生をもたらす。従って、B細胞またはT細胞レセプターの特定のサブセット (例えばイソタイプまたは可変領域ファミリー) を識別する抗体を単離することは困難である。しかしながら、ヒト免疫グロブリンを発見するマウス (上記実施例に記載) は、それらの共有のB細胞エピトープを免疫学的に寛容するであろうし、従ってヒト免疫グロブリンのサブセットを識別する抗体を産生せしめるのに有用であろう。この

現についてアッセイする。少量のT細胞において低レベルのみでヒト α および β TCR鎖を発見する動物を選択する。免疫学的寛容を獲得するためにはごく低レベルのみの発現が要求され、高レベル発現は動物の免疫系を破壊し、モノクローナル抗体の産生に必要な免疫応答を開始する能力を妨害するであろう。あるいは、免疫学的寛容を獲得するためには正しい組織または細胞型特異的発現は要求されないで、TCR α および β 鎖cDNAクローンを非TCR 転写シグナルの支配下にトランスジェニック発現カセット (T. Choi ら (1991) *Mol. Cell Biol.*, 11, 3070-3074) 中に挿入する。TCR α および β 鎖cDNAトランスジェニック構成物をマウス胚の前核中に同時注入してトランスジェニック動物を作成する。TCR は多鎖複合体であるため (E. Cleviers ら (1988) *Ann. Rev. Immunol.*, 6, 629-662)、TCR鎖の異所性発現は細胞表面発現をもたらさないだろう。しかしながら、細胞表面発現は抗原提示 (Townsend ら (1986) *Nature*, 324, 575-577) および寛容誘導には必要でない。

T細胞レセプター α および β 鎖トランスジェニックマウスをヒト免疫グロブリン発現性トランスジェニックマウスと交配し、ヒトT細胞の特異的サブセットを認識するヒトモノクローナル抗体を作成するのに有用であるマウスを作成する。そのようなマウスに、健康な患者からまたは単一のTCR型を発見するT細胞癌性有する患者から単離したT細胞由来タンパク質を接種する。モノクローナル抗体を分泌するハイブリドーマを調製し、そしてB細胞サブセットを特異的に認識するヒト抗体を分泌する個々のハイブリドーマを選択する。

実施例19

ゲノム重複ヒトIgトランスジェン

この実施例は、融合子中へのマイクロインジェクションまたはES細胞中への組み込みによりマウス胚細胞中に導入される、ヒトゲノム重複免疫グロブリントランスジェンのクローニングを記載する。

Marzluff, W.F. (1985), Transcription and Translation: A Practical Approach, B.D. Hannes および S.J. Higgins 編, 69-129 頁, [RL Press, Oxford] により記載されたようにして、新鮮なヒト胎盤組織から胚を準備する。準備された胚（またはPBSで洗浄したヒト胚細胞）を0.5%低融点アガロースブロック中に埋め込み、そして胚については500mM EDTA, 1% SDS中の1mg/mlのプロテイナーゼKにより、胚細胞については500mM EDTA, 1% SDS, 10mM DTT中の1mg/mlのプロテイナーゼKにより、50℃にて18時間処理せしめる。該ブロックを40μg/mlのPMSF/TE中で50℃にて30分間インキュベートすることにより、プロテイナーゼKを不活性化する。次いでM. Pinaey により Current Protocols in Molecular Biology (F. Ausubel 編, John Wiley & Sons, 増補4, 1989, 例えは第2.5.1章) 中に記載されたように、アガロース中で該DNAを制限酵素 Not I で消化する。

Not I で消化したDNAを、次いでAsand, B. (1989), Nuc. Acids Res., 17, 3425-3433 により記載されたようにパルスフィールドゲル電気泳動により分離する。Not I 断片に富む部分をサザンハイブリダイゼーションによりアッセイし、この断片によってコードされる1または複数の配列を抽出する。そのような配列は、重複Dセグメント、JセグメントおよびV1定常領域と共に8つのV₁ファミリー全部の代表物を含む（この断片はBermanら(1988)、前掲によればHela細胞から670 kb断片として固定されているけれども、本発明者らはそれがヒト胎盤および精子DNAからの830 kb断片であることを発見した）。このNot I 断片を含む部分（図4参照）を記載の

典型的には、2つの異なるDNA断片の同時注入は、染色体内の同一部位のところへの両断片の組み込みをもたらす。従って、該2断片各々の少なくとも1コピーを含む生じたトランスジェニック動物の約50%が、定常領域含有断片の上流に挿入されたVセグメント断片を有する。それらの動物のうち、85 kb Spe I 断片の位置に関する570 kb Not I 断片の方向性に依存して、約50%がDNA連結によりV-DJ結合を行い、そして約50%が欠失によりV-DJ結合を行うだろう。生じたトランスジェニック動物からDNAを準備し、そしてサザンブロットハイブリダイゼーションにより両方のトランスジェンを含んでいることが示された動物（詳しくは、多数のヒトVセグメントとヒト定常領域遺伝子の両方を含有する動物）を、標準技術に従って、ヒト免疫グロブリンを発現する能力について試験する。

実施例21

重複するYAC断片の連結

重複領域を有する2つのYACを、Silvermanら(1990), Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 87, 9913-9917 により記載されたような複製分型組換えにより隣接中で連結せしめ、小型の両YAC由来の配列を保持している単一の大型YACを調製する。連結したYACが1つの胎盤体ベクターアームと1つの非胎盤体ベクターアームを含むように、2つのYACをアームに関して重畳せしめる。必要であれば、挿入断片の両末端のユニーク制限部位を使って挿入断片を該ベクター中で再クローニングする。挿入断片がユニーク制限断片でないならば、Guthrie および Plak (前掲) により記載されたように、隣接のオリゴヌクレオチド配列転換によりベクターアーム中にユニーク部位を導入する。重複しない不連続配列を有するYACを連結するためには、

詳しく (McCormick, M. (1990), Technique, 2, 65-71) ベクターYAC中のNot I 部位中に過剰せしめる。プラスミドpYACHis, pYACneo (Clontech)をEcoRIで消化しそしてオリゴヌクレオチド5'-AAT TGC GGC CGC - 3'の存在下で連結せしめることにより、調製される。

Traverら(1989), Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 86, 5898-5902 により記載された通りに、重複Not I断片を含むYACベクターを準備する。クローニングされたNot I挿入断片を、M. Pinaey, 前掲により記載されたようなパルスフィールドゲル電気泳動により高分子量DNAから準備する。1μlのスペルミンの添加によりDNAを濃縮し、上述した通り細胞懸液の核に直接マイクロインジェクションする。あるいは、DNAをパルスフィールドゲル電気泳動により準備し、そしてリゾフェクション (Guthrieら(1991), EMBO J., 10, 1629-1634) によりES細胞中に導入するか、またはYACをスフェロプラスト融合によりES細胞中に導入する。

実施例20

不連続ゲノム重複Igtトランスジェン

V₁、Dセグメント、Jセグメント、μ定常領域および一部のγ定常領域を含むヒトゲノムDNAの85 kb Spe I断片（図4参照）は、本質的には実施例1に記載した通りのYACクローニングによって導かれた。生殖細胞型可変領域由来の断片、例えば多コピーのV₁、V₂、を含む上記の670-830 kb Not I断片の上流の570 kb Not I断片、を含有するYACを上述の如く準備する。（Bermanら(1988)、前掲は、各々が多数のVセグメントを含有する2つの570 kb Not I断片を抽出した。）この2断片を実施例1に記載の如くマウス胚細胞の核中に同時注入する。

次のようにして重複を造成する。5' YACの3'末端領域と3' YACの3'末端領域をサブクローニングし、試験管内で連結せしめて融合断片を作り、そして相同組換え (Guthrie および Plak, 前掲) により一方または両方のYAC中に再導入する。次いで2つのYACを、Silverman ら (前掲) により記載されたようにして複製分型的に組換えする。連結したYACを、例えば実施例1の如く、マウス中に導入する。

実施例22

ゲノム重複ヒトIgtトランスジェン

ヒトμ軽鎖の地図はLorenz, W. (1987), Nucl. Acids Res., 15, 9867-9877 において記載されており、それを図11に示す。C_μ全部、3'エンハンサー、Jセグメント全部、および少なくとも5つの異なるVセグメントを含む450 kb Xho I - Not I断片(4)、または上記の全部と少なくとも20多いVセグメントを含む750 kb Hlu I - Not I断片(5)を準備し、そして実施例1に記載の如く接合子またはES細胞中に導入する。

実施例23

生体内相同組換えにより形成されたゲノム重複ヒトIgtトランスジェン

750 kb Hlu I - Not I断片をBssH IIで消化し、約400 kbの断片(4)を得る。450 kb Xho I - Not I断片(4)と約400 kb Hlu I - BssH II断片(4)とは、図11に示されるBssH II制限部位とXho I制限部位とにより範囲限定される配列重複を有する。それらの2断片の相同組換えは、450 kb Xho I / Not I断片（実施例22）中に見つかるものよりも少なくとも15-20多い追加のVセグメントを含むトランスジェン

を生成する。

実施例24

トランスジェニックB細胞中の異種的に再配列された可変領域配列の同定

着目の抗原を使って、次の遺伝的特性：J、の欠失（実施例9および12）については内因性所有遺伝子座における同型接合性；再配列されていないヒト重鎖小遺伝子座トランスジェン（実施例5および14）の単一コピーについては半接合性；および再配列されたヒト軽鎖トランスジェン（実施例7および16）の単一コピーについては半接合性、を有するマウスを免疫処置する（HarlowおよびLane, *Antibodies: A Laboratory Manual*, Cold Spring Harbor, New York (1988)を参照のこと）。

免疫処置スケジュールの後、脾臓を取り出し、脾細胞を使ってハイブリドマを調製する。着目の抗原と反応性である抗体を分泌する個々のハイブリドマクローンからの細胞を使ってゲノムDNAを調製する。ゲノムDNAの試料を、ユニークな8塩基対配列を認識する酶つかの異なる制限酵素で消化し、そしてアガロースゲル上で分離する。サザンブロットハイブリダイゼーションを使って2~10kb範囲内の2つのDNA断片を同定する。該断片の一方は、再配列されたヒト重鎖VDJ配列の単一コピーを含み、もう一方は再配列されたヒト軽鎖VJ配列の単一コピーを含む。これらの2断片をアガロースゲル上でサイズ分離し、pUC18中に直接クローニングする。クローニングされた挿入断片を、定常領域配列を含む重鎖および軽鎖発現カセット中にそれぞれサブクローニングする。

プラスミドクローン p γ e1（実施例14）を重鎖発現カセットとして使用し、再配列されたVDJ配列を XhoI 部位中にクローニングする。プラスミドクローン pCK1を軽鎖発現カセットとして使用し、

再配列されたVJ配列を XhoI 部位中にクローニングする。生じたクローンを一晩にSP.細胞をトランスフェクトせしめ、着目の抗原と反応する抗体を産生せしめる（M.S. Co. (1991) *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 88: 2869）。

あるいは、上述のクローン化ハイブリドマ細胞からmRNAを単離し、cDNAを合成するのに使う。発現されるヒト重鎖および軽鎖VDJおよびVJ配列を、次いでPCRにより増幅し、クローニングする（J. E. Larrich (1989) *Biol. Technology*, 7:934-938）。それらのクローンのマクレオチド配列を決定した後、同じポリペプチドをコードするオリゴマクレオチドを合成し、そしてC. Queen (1989) *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*, 86:5454-5458)により記載されたようにして合成免疫ペプチドを作製する。

本発明の好ましい態様の今までの記載は、例示および説明のために与えられる。それらが徹底的であるつもりはなく、また本発明を正確な指示形態に制限するつもりはない。上記教示に照らして多数の改良および変更が可能である。

本明細書中の全ての刊行物および特許出願は、あたかも各々の刊行物または特許出願が明確に且つ個別に参考として本明細書中に組み込まれると指摘されたかのように、参考として本明細書中に組み込まれる。

当業者により明らかであろうそのような改良および変更は本発明の範囲内であるものとする。

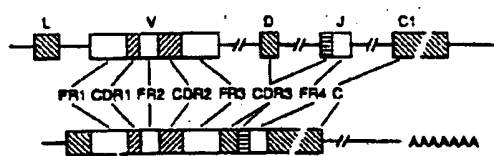


FIG. 1

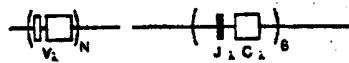


FIG. 2

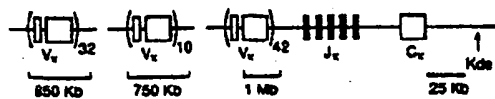


FIG. 3

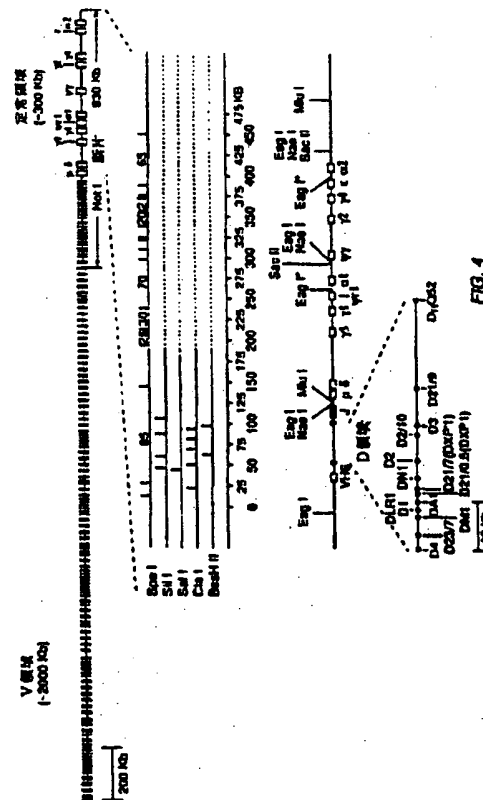
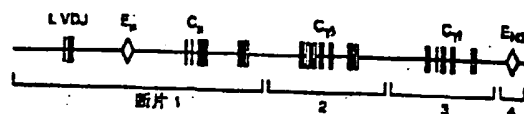
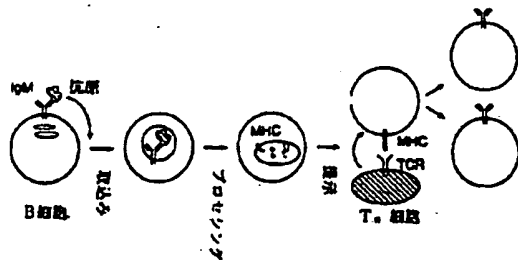
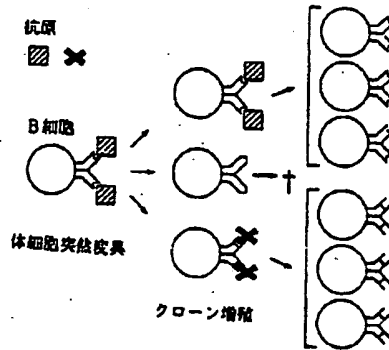
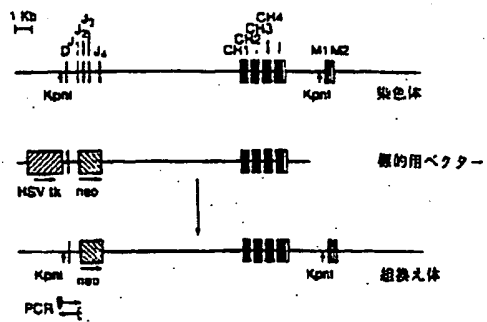
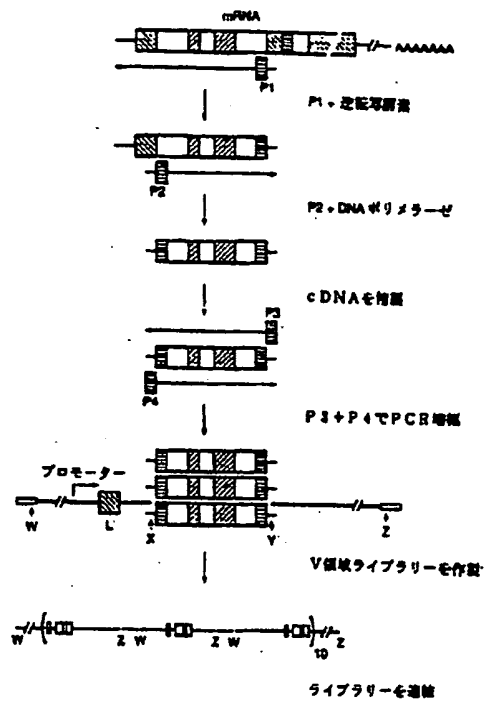
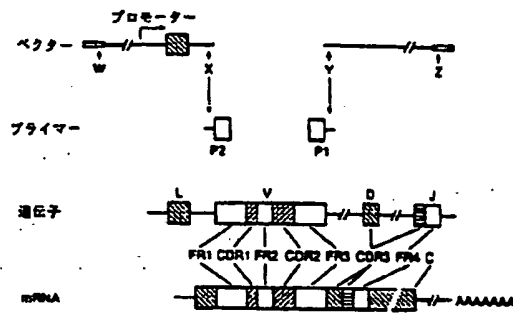


FIG. 4



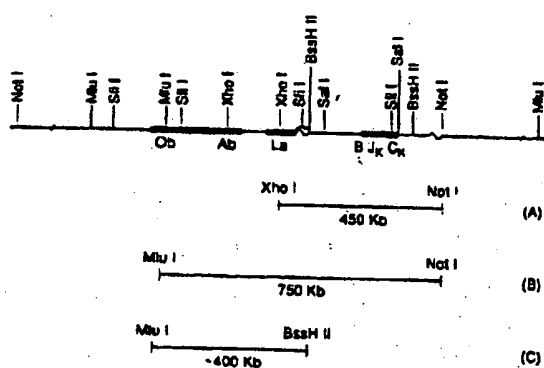


FIG. 11

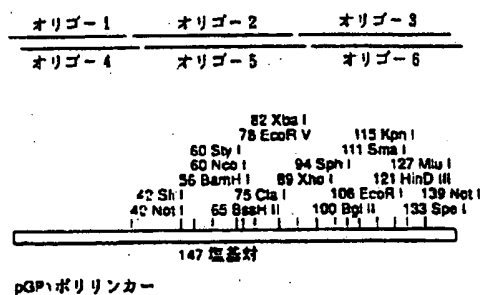


FIG. 13

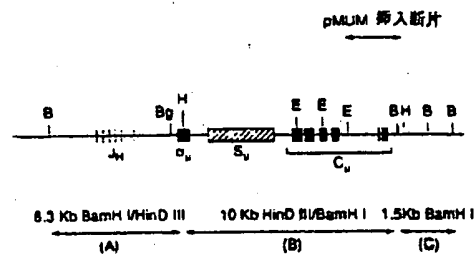


FIG. 14

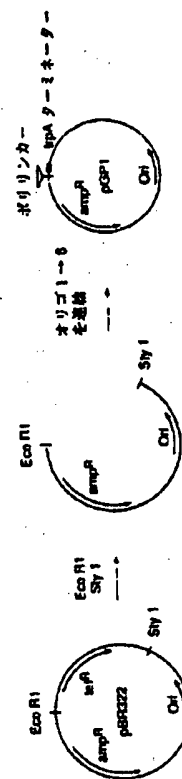
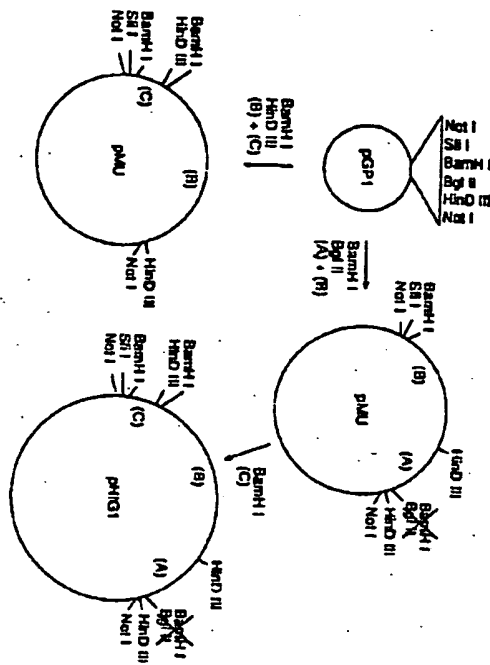


FIG. 12

FIG. 15



ヒトC_α遺伝子

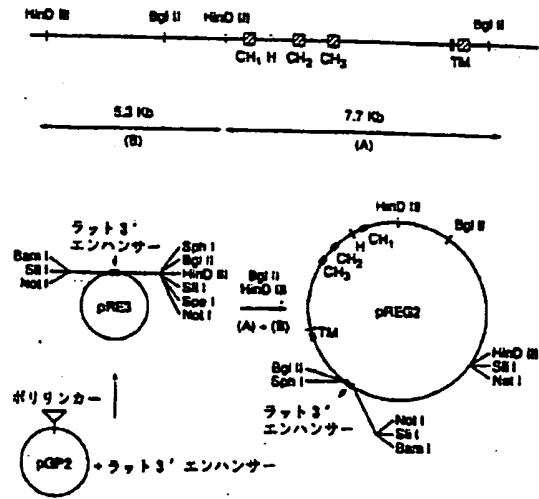


FIG. 16

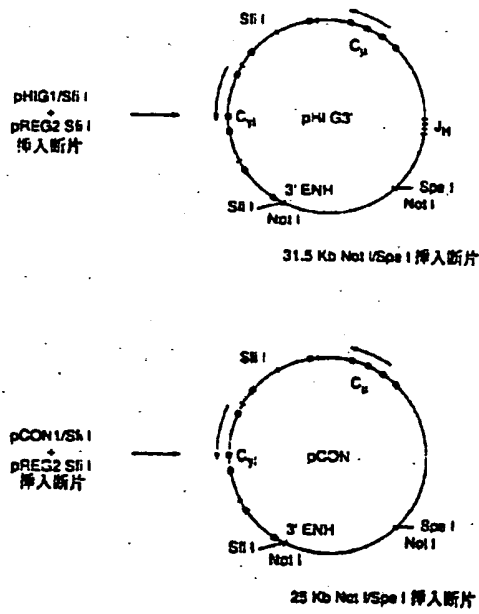


FIG. 17

ヒトD領域

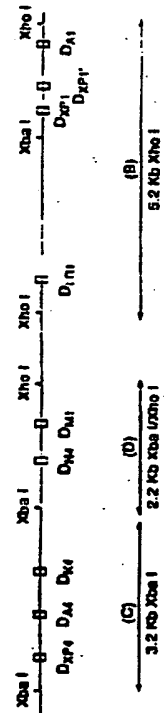


FIG. 18

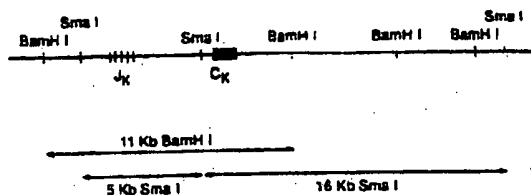


FIG. 20

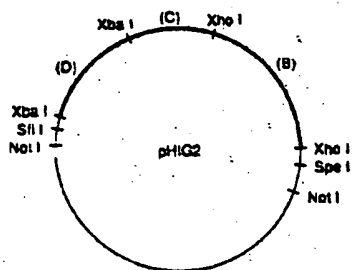


FIG. 19

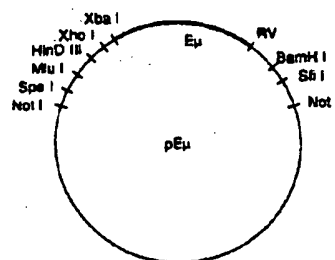


FIG. 21

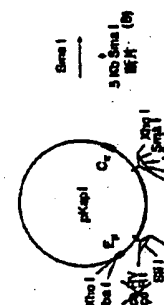
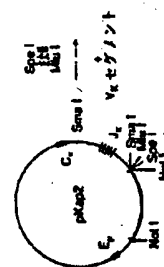
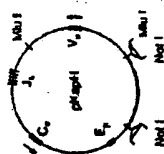


FIG. 22

マウス重鎖遺伝子座

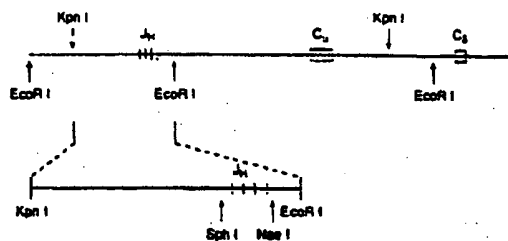


FIG. 23a

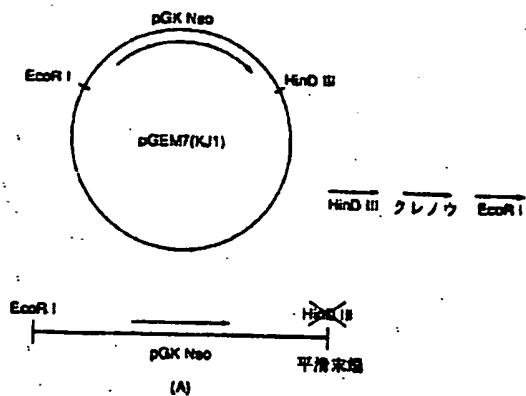


FIG. 23b

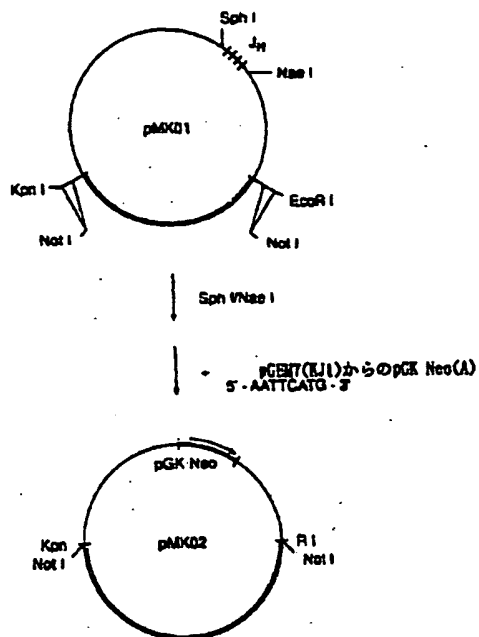


FIG. 23c

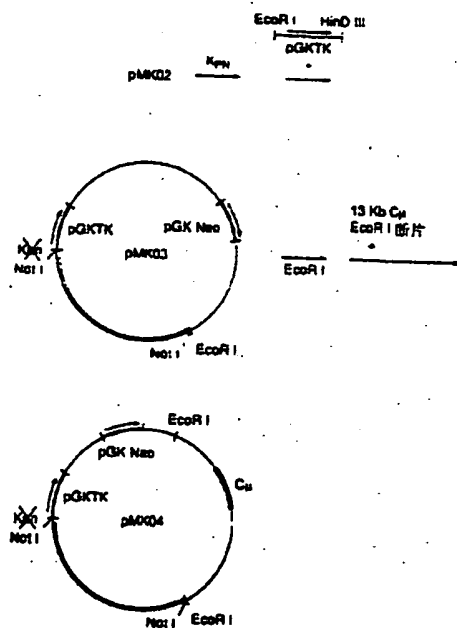


FIG. 23d

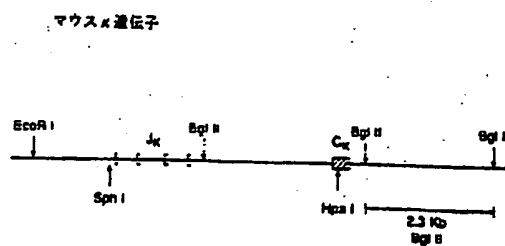
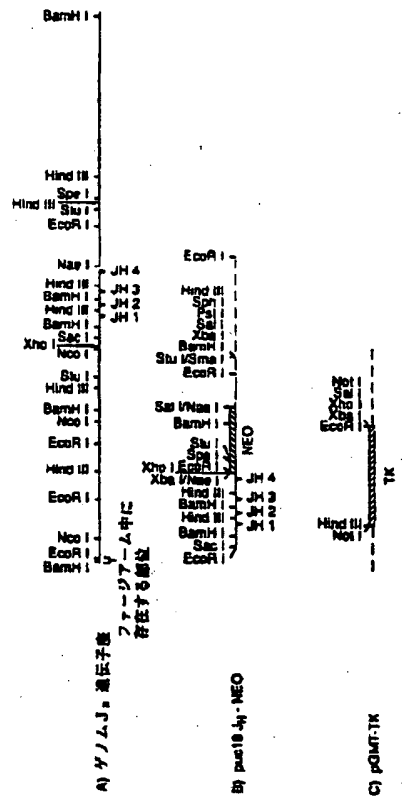
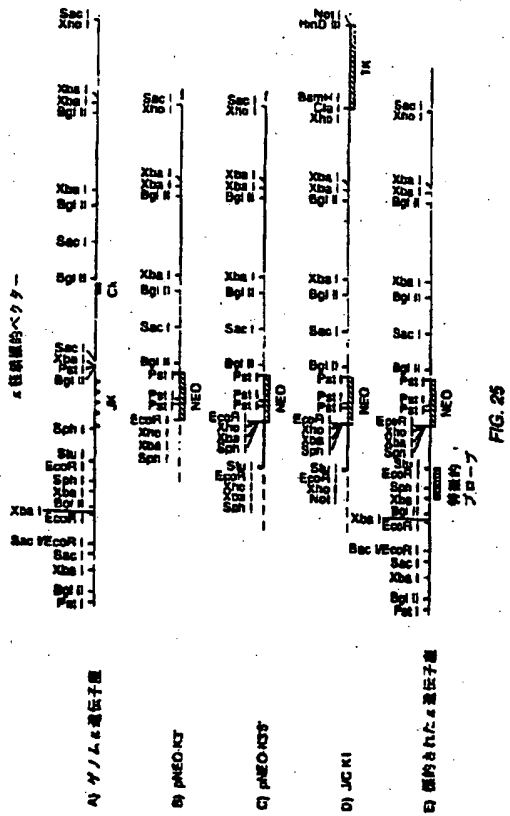
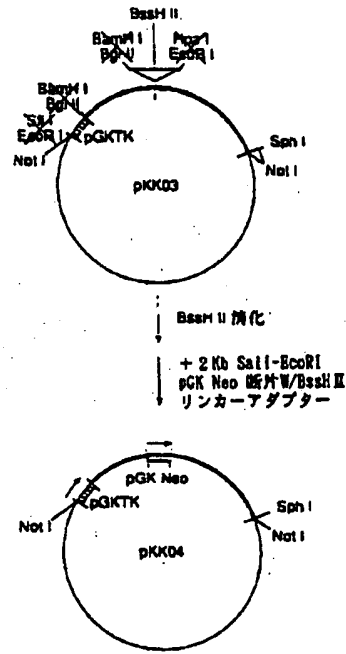
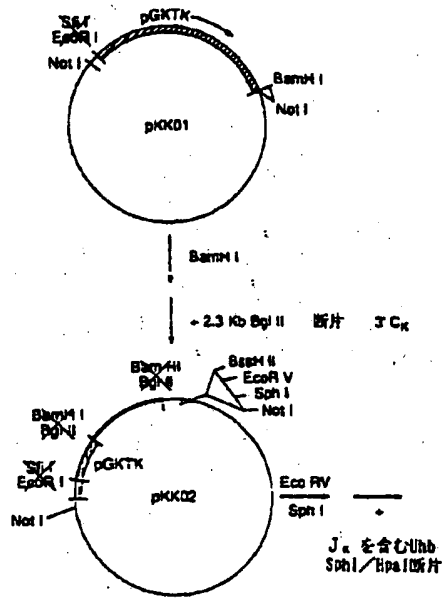
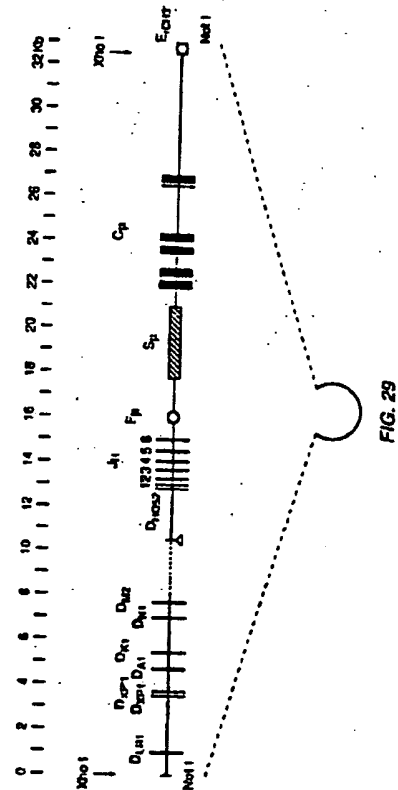
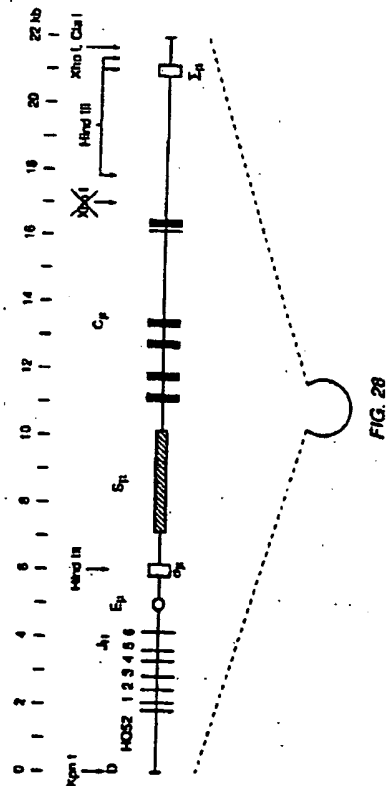
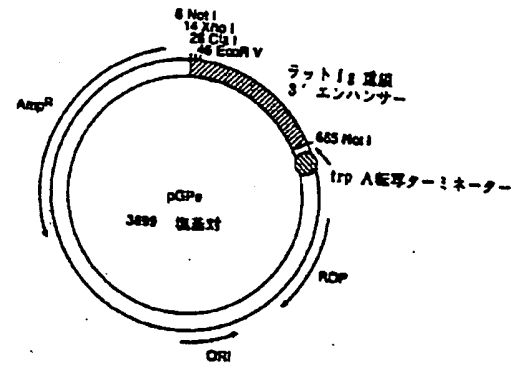
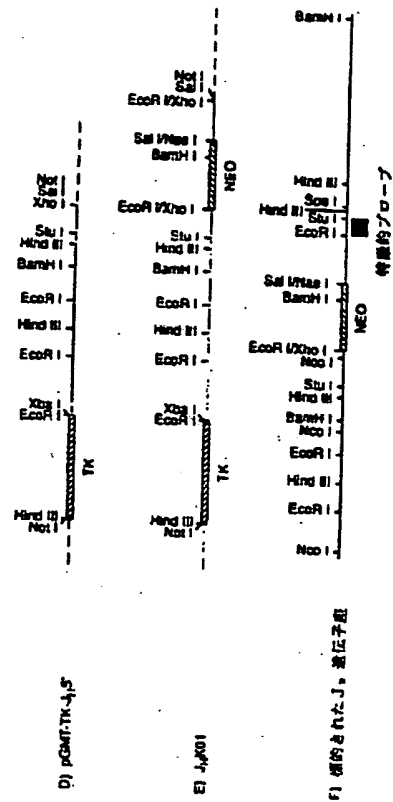


FIG. 24a





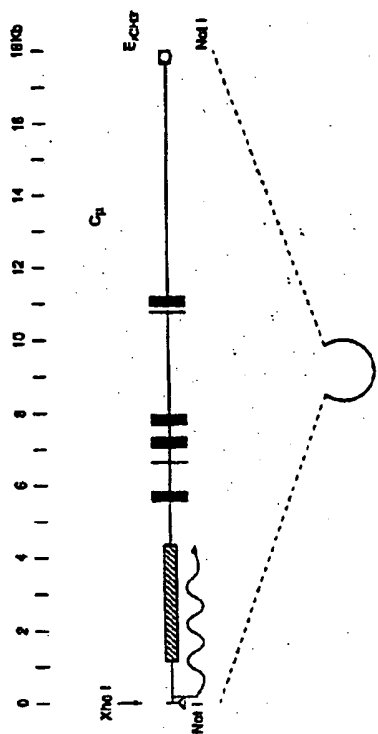


FIG. 31

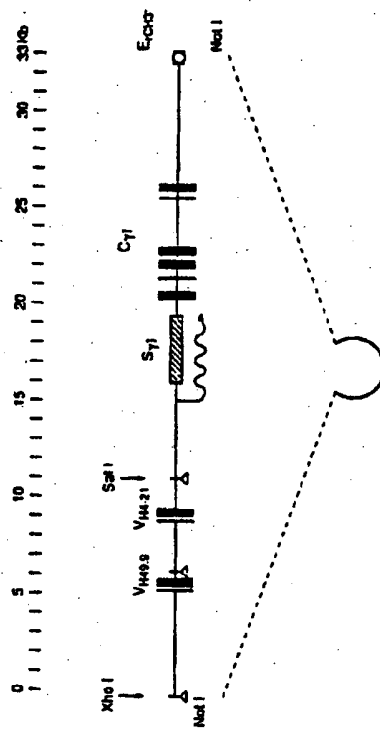
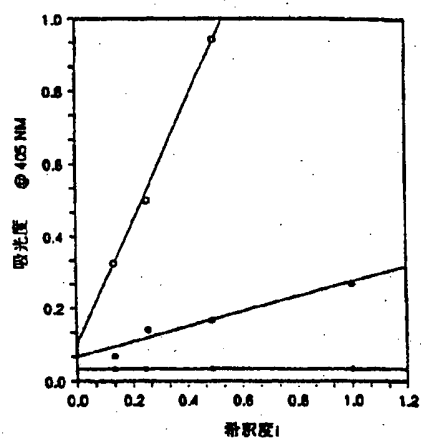


FIG. 32



○ I_{GM} } pHClトランスジューク
 ● I_{G1} }
 ○ I_{GM} } 非トランスジューク対照
 ● I_{G1} }

FIG. 33

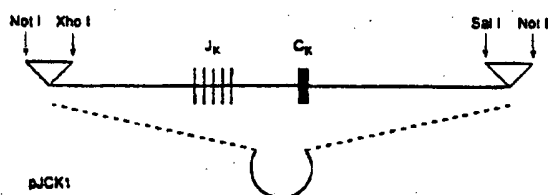
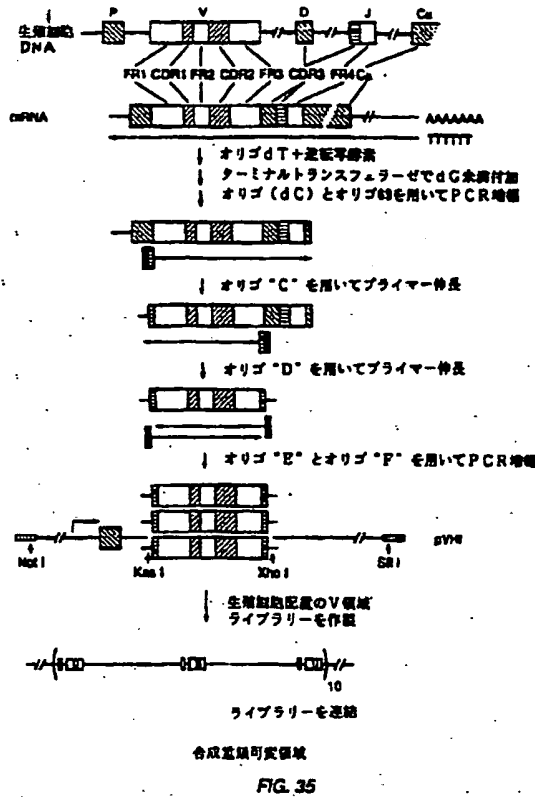


FIG. 34



特許庁 特許出願書

特許出願番号: PCT/JP 91/05185

発明の名称: 抗体の遺伝子発現方法及びその抗体

発明者: 山本 隆夫

代理人: 山本 隆夫

発明の要約: 本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体に関する。本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体を提供する。

発明の詳細な説明: 本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体に関する。本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体を提供する。

特許請求の範囲: 本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体を提供する。

発明の産業上の利用可能性: 本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体を提供する。

参考文献: 本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体を提供する。

06 October 1991

08 JAN 92

特許庁 特許出願書

特許出願番号: PCT/JP 91/05185

発明の名称: 抗体の遺伝子発現方法及びその抗体

発明者: 山本 隆夫

代理人: 山本 隆夫

発明の要約: 本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体に関する。本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体を提供する。

発明の詳細な説明: 本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体に関する。本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体を提供する。

特許請求の範囲: 本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体を提供する。

発明の産業上の利用可能性: 本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体を提供する。

参考文献: 本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体を提供する。

06 October 1991

08 JAN 92

特許庁 特許出願書

特許出願番号: PCT/JP 91/05185

発明の名称: 抗体の遺伝子発現方法及びその抗体

発明者: 山本 隆夫

代理人: 山本 隆夫

発明の要約: 本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体に関する。本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体を提供する。

発明の詳細な説明: 本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体に関する。本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体を提供する。

特許請求の範囲: 本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体を提供する。

発明の産業上の利用可能性: 本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体を提供する。

参考文献: 本発明は、抗体の遺伝子発現方法及びその抗体を提供する。

06 October 1991

08 JAN 92

NON 4.C. (Cont'd)

The present application is a Continuation-in-Part of US29

575,961 filed 31 August 1990, which is a C-1-P of US29

576,748 filed 29 August 1990.

フロントページの続き

(51) Int. Cl.³

識別記号

庁内整理番号

F I

C 1 2 N 5/10

5/18

C 1 2 P 21/08

8214 -4B

(81) 指定国 EP (AT, BE, CH, DE, DK, ES, FR, GB, GR, IT, LU, NL, S E), OA (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, ML, MR, SN, TD, TG), AT, AU, BB, BG, BR, CA, CH, DE, DK, ES, FI, GB, HU, JP, KP, KR, LK, LU, M C, MG, MW, NL, NO, PL, RO, SD, SE, SU, US

(72) 発明者 カイ, ロバート エム.

アメリカ合衆国, カリフォルニア 94111,

サンフランシスコ, #2301, ジャクソン

ストリート 155